

Abschnitt VI.

ÜBER SACCHARASE (INVERTIN).

45. ZUR KENNTNIS DES INVERTINS.

Von **RICHARD WILLSTATTER** und **FRITZ RACKE**.

(Mitteilung aus dem Chemischen Laboratorium der Bayer-Akad. der Wissenschaften in München.)

(Eingelaufen am 13. Oktober 1920.)

Inhalts-Übersicht

	Seite
A. Über die Lösung des Invertins aus der Hele	[5]
I. Probleme bei der Darstellung von Invertinlösungen	[5]
II. Bestimmung von Invertin in den Auszügen	[6]
III. Bestimmung des Invertins in der Hele	[6]
IV. Kritik der Methoden zur Isolierung aus der Hele	[6]
1. Das Wesen des Lösungsvorganges	[6]
2. Verhalten lebender Hele gegen Wasser	[6]
3. Invertinlösung aus kurz zerriebener Hele	[6]
4. Invertinlösung aus Helepreßsaft	[7]
5. Invertinlösung aus Trockenhele	[7]
6. Invertinlösung durch langsame Autolyse	[7]
7. Invertinlösung durch beschleunigte Autolyse	[7]
V. Rasche Autolyse unter verschiedenen Bedingungen	[6]
VI. Invertinbildung im abgetöteten Hele	[8]
VII. Über die Freilegung des Invertins	[8]
a) Löslichkeit des Invertins der zerriebenen Hele	[8]
b) Löslichkeit des Invertins nach Heleverflüssigung durch verschiedene Zellgifte	[8]
VIII. Zur Freilegung der Begleitstoffe	[8]
IX. Darstellung von Invertinlösungen	[8]
B. Über die Adsorption des Invertins und Lävulin aus dem Adsorbat	[8]
I. Theoretischer Teil	[8]
II. Verhalten des Invertins in den Heleauszügen gegen Kaolin	[9]
III. Adsorption des Invertins durch Aluminiumhydroxyd	[9]
1. Beständigkeit des Invertins in Acetonlösung	[9]
2. Selektive Adsorption	[9]
3. Bestimmung des Invertins im Adsorbat	[9]
4. Beständigkeit des Invertins im Adsorbat	[9]
5. Fraktionierte Adsorption	[9]
IV. Elution des Invertins aus dem Tonerdeadsorbat	[9]
1. Elution mit verschiedenen Mitteln	[9]
2. Einfluß der Koadsorbenten und Kochsalzen	[9]

- V. Adsorption durch Calciumphosphat und Elution
- VI. Adsorption des gereinigten Invertins durch Kaolin und Elution
- VII. Zur Dialyse der Invertinlösungen
- VIII. Verhalten der Invertinlösungen gegen Uranylacetat
- C. Invertinpräparate
 - I. Einleitung
 - II. Verfahren der Adsorption mit Aluminiumhydroxyd
 - 1. Fraktionierte Adsorption
 - 2. Vollständige Adsorption
 - 3. Verarbeitung gealterter Autolysenthlüssigkeit
 - III. Adsorption mit Kaolin
 - IV. Über Reinheitsmerkmale und Beständigkeit
- Anhang: Versuchsbelege

A. Über die Lösung des Invertins aus der Hefe.

I. Probleme bei der Darstellung von Invertinlösungen.

Die Darstellung einer Enzymlösung aus der Hefe ist keine präparative Aufgabe von der Art wie die Isolierung eines frei oder an Säure gebunden vorkommenden Alkaloïds oder Farbstoffs aus einem Pflanzenmaterial. Der Zellinhalt des Hefepilzes ist nicht nur ein aus hochmolekularen organischen Körpern zusammengesetztes Gemisch, dessen Komponenten durch richtig gewählte Lösungsmittel, saure oder alkalische Reagenzien, freigemacht und ausgezogen werden können. Das ist wirklich der Fall bei anderen enzymatischen Ausgangsstoffen, die uns die Natur darbietet. In Bestandteilen der Pflanze, Wurzeln, Blättern und Samen, kommen Enzyme gebunden [3] vor, nämlich in Form von Adsorbaten, die sofort die Enzyme freigeben, wenn man die Adsorptionsaffinitäten mit geeigneten Mitteln überwindet. Zum Beispiel liefern die süßen oder bitteren Mandeln beim Ausziehen nach den Vorschriften der Literatur wenig Emulsin; nach einer unveröffentlichten Untersuchung von R. WILLSTÄTTER und W. CSÁNYI* kann man aber mit verdünnten Alkalien rasch fast die ganze Menge des vorhandenen Emulsins freilegen und in Lösung bringen. Ähnlich verhält es sich mit einem Vorkommen der Peroxydase, die sich in den Keimlingen der Getreidearten reichlich findet. Sie geht fast nicht in wäßrige Lösung; behandelt man aber nach Beobachtungen von R. WILLSTÄTTER und A. POLLINGER** die Keimlinge mit natriumbicarbonathaltigem Wasser, so wird sofort die gesamte Peroxydase frei und geht in den wäßrigen Auszug. Diese Mittel versagen bei dem Pilz. Die Enzyme sind mit Bestandteilen der Hefezellen so fest assoziiert, daß ihr Löslichwerden der Abbau der Eiweißkörper und noch anderer hochmolekularer Stoffe zur Voraussetzung hat.

Die Hefe ist ein Lebewesen von sehr veränderlicher Zusammensetzung. Dabei ist der Versuch aussichtsreich, den H. v. EULER¹ mit seinen Mitarbeitern und J. MEISEN-

* Abh. 77. ** Abh. 43.

¹ H. v. EULER und O. SVANBERG, Zeitschr. f. physiol. Chem. **107**, 269 [1919]; **106**, 22 [1919]; über die älteren Versuche von EULER siehe hier S. 213; O. SVANBERG, Zeitschr. f. physiol. Chem. **109**, 65 [1920].

HEIMER, ST. GAMBARIAN und L. SEMPER² unternahmen, sie durch geeignete Züchtung und Ernährung invertinreicher zu machen. Es ist aber auch möglich, wie im folgenden gezeigt wird, in der abgetöteten Hefe Invertinbildung hervorzurufen, so daß die Auszüge viel mehr, sogar manchmal das Doppelte an Invertin vom angewandten Pilz erhalten.

Das Hauptproblem bei der Darstellung von Enzymlösungen, z. B. von Invertin aus Hefe, stellen die [4] postmortalen enzymatischen Vorgänge dar, welche die Freilegung durch Löslichwerden des Invertins und zugleich unvermeidlich das Löslichwerden und in Lösung gehen der Begleitstoffe zur Folge haben. Das Invertin ist, wie sich im folgenden ergeben wird, in der Hefe entweder örtlich geschützt oder es ist durch chemische Bindung oder durch Adsorptionsaffinität an unlösliche Körper verankert, vielleicht der Kohlehydrat- oder der Proteinklasse. Es ist aber nicht wahrscheinlich, daß die Freilegung des Invertins in unlösbarem Zusammenhang steht mit dem allgemeinen enzymatischen Protoplasmaabbau bei der Selbstauflösung der Hefe. Diese postmortalen Vorgänge können in der mannigfaltigsten Weise geleitet und beeinflußt werden. Die Aufgabe ist, sie so zu leiten, daß die größte Menge von Invertin in Lösung gebracht wird, zusammen mit solchen Begleitstoffen, welche die Reinigung und Isolierung des Enzyms am wenigsten stören.

Die totale Autolyse der unverdünnten Hefe, eine der seit C. O'SULLIVAN und F. W. TOMPSON³) meist angewandten Methoden zur Enzymgewinnung, bringt einen zu großen Ballast von mehr oder weniger abgebauten Eiweißkörpern und Kohlehydraten in die Flüssigkeit. Wird die Hefe, mit Wasser verdünnt, bei Gegenwart eines antiseptischen Mittels sich selbst überlassen, so wandert unter diesen Bedingungen partieller Autolyse das Invertin rascher in wäßrige Lösung, so daß die Auflösung der Begleitstoffe herabgemindert wird. Noch mehr werden die endotryptischen Vorgänge hintangehalten durch Ausziehen mit ammoniakalischem Wasser; die Exosmose des Invertins ist noch mehr abgekürzt, seine Begleiter sind in diesem Fall wenig abgebaute Eiweißkörper der Hefe; gerade dieser Umstand hat aber die Invertinlösungen für einen in dieser Arbeit angewandten Gang der Reinigung zunächst minder geeignet gemacht. Die von der [5] Hefe abgetrennten Enzymlösungen stellen keine fertigen Produkte dar, sondern in ihnen nehmen enzymatische Reaktionen ihren Fortgang; das Altern scheint die Invertinlösungen zu verbessern, indem die höheren Proteine in niedrigere umgewandelt werden können.

Auch die Lehre von S. P. L. SØRENSEN⁴) von der Bedeutung der Wasserstoffionenkonzentration bei enzymatischen Prozessen ist für diese präparative Arbeit von Bedeutung. Es ist zu berücksichtigen, daß die Hefenzyme nicht einer für sie unerträglichen Reaktion des Mediums ausgesetzt werden. Zum Beispiel läßt sich die Hefemaltase, die bisher aus Frischhefe nicht extrahiert werden konnte, vollständig in Lösung

¹) Biochem. Ztschr. **54**, 106 u. 122 [1913]; J. MEISENHILMER und L. SEMPER, Biochem. Ztschr. **67**, 361 [1914].

²) Journ. chem. Soc. **57**, 834 [1929].

³) Biochem. Zeitschr. **21**, 133 [1929].

überführen², wenn man die entstandene Säure neutralisiert, die beim Abtöten der Hefe durch Toluol langsam, durch Chloroform rasch als Produkt enzymatischer Vorgänge gebildet wird. Die Säure ist am gefährlichsten, weil am konzentriertesten, am Ort ihrer Entstehung, in der Hefezelle selbst.

Ferner hat die Wahl des Antisepticums auf die Enzymisolierung großen Einfluß. Bei Gegenwart von Toluol wird die Invertinausbeute hoch, bei Gegenwart von Essigester sehr gering. Dieses abtötende Mittel schädigt zwar gar nicht das Invertin, aber es unterdrückt die enzymatischen Abbauvorgänge, durch die das Invertin löslich wird. Auch der Kohlehydratabbau ist von den antiseptischen Mitteln abhängig: die Menge des in Lösung gehenden Hefegummis ist groß bei Gegenwart von Toluol, gering mit Chloroform.

Die Lösungen des Invertins lassen sich nicht nach ihrem Gehalt an Invertin allein beurteilen, wenn man darauf ausgeht, das Enzym weiter zu reinigen. Die invertinreichsten Auszüge, die mit ammoniakalischem [6] Wasser bei Gegenwart von Toluol entstehen, sind nicht gut dafür anwendbar infolge der starken Adsorptionseigenschaften der nach der üblichen Ausfällung von Eiweiß noch vorhandenen zu wenig abgebauten Begleitstoffe. Die Züchtung der Hefe könnte die präparative Arbeit außer durch Vermehrung des Invertins auch durch Verminderung des Ballastes von störenden Begleitstoffen, also durch Verbesserung der Enzymlösungen unterstützen.

Die quantitative Analyse der Enzymlösungen reicht zur Beurteilung nicht aus, aber sie ist die leitende Methode. Die präparative Arbeit vom Pilz bis zum Enzym in Substanz wird durch die quantitative Analyse geleitet, und zwar in zwei verschiedenen Beziehungen: hinsichtlich der Ausbeute im Verhältnis zum Ausgangsmaterial (Menge-Zeit-Quotient des Invertins) und hinsichtlich des Reinheitsgrades (Zeitwert des Invertins) in den Hefeauszügen und Invertinpräparaten.

II. Bestimmung von Invertin in den Auszügen; Maße für Konzentration und Ausbeute.

Die Bestimmung beruht auf den Arbeiten von C. O'SULLIVAN und F. W. TOMPSON¹⁾, C. S. HUDSON²⁾, S. P. L. SÖRENSEN³⁾, L. MICHAELIS⁴⁾ und besonders H. V. EULER⁵⁾. Die Menge des Invertins wird durch die Reaktionsgeschwindigkeit der Rohrzuckerspaltung bei p_H -Optimum gemessen, die in weiten Grenzen der [7] Enzymmenge proportional ist¹⁾. Die Geschwindigkeit wird ebenso wie durch die Konstante der

¹⁾ R. WILLSTÄTTER, G. OPPENHEIMER und W. STEIBELT, *Ztschr. f. physiol. Chem.* **110**, 232 [1920]; R. WILLSTÄTTER und W. STEIBELT, *Ztschr. f. physiol. Chem.* **111**, 157 [1920].

²⁾ *Journ. chem. soc.* **57**, 834 [1890].

³⁾ *Journ. Am. chem. soc.* **30**, 1160 u. 1504 [1908].

⁴⁾ *Biochem. Ztschr.* **21**, 131, und zwar S. 256 [1909].

⁵⁾ L. MICHAELIS und H. DAVIDSOHN, *Biochem. Ztschr.* **35**, 386 [1911]; L. MICHAELIS und M. M. MENTEN, *Biochem. Ztschr.* **49**, 333 [1913]; L. MICHAELIS, *Biochem. Ztschr.* **60**, 91 [1914].

⁶⁾ H. V. EULER, E. LINDBERG und K. MELANDER, *Zeitschr. f. physiol. Chem.* **69**, 152 [1910]; H. V. EULER und S. KULLBERG, *Zeitschr. f. physiol. Chem.* **73**, 335 [1911]; H. V. EULER und O. SVANBERG, *Zeitschr. f. physiol. Chem.* **107**, 269 [1919].

⁷⁾ C. S. HUDSON, *Journ. Am. chem. soc.* **30**, 1160 [1908]; H. V. EULER und O. SVANBERG, *Zeitschr. f. physiol. Chem.* **107**, 269, und zwar S. 275 [1919].

monomolekularen Reaktion auch ausgedrückt durch die Zeit bis zu einem bestimmten Grad der Spaltung. Während H. v. EULER und O. SVANBERG² in ihren letzten Arbeiten andere Maße einfuhrten (Aktivitätszahl, Inversionsfähigkeit), ziehen wir es vor, in dieser Untersuchung den anschaulichen und am genauesten bestimmbarcn Ausdruck, die Zeit bis zur α -Drehung, anzuwenden. Da unter geeigneten Bedingungen der Invertinwirkung k annähernd konstant gefunden wird, so kann der Zeitwert³ aus der logarithmischen Kurve mit wenigen Messungen oder einer einzigen entnommen werden, mindestens für den Bereich von 30 bis 80% Spaltung.

Der Invertingehalt wird daher gemäß der Eulerschen Definition⁴ durch die Zeit t in Minuten gemessen, die 0,05 g getrocknete Hefe oder der dieser Menge entsprechende Auszug oder 0,05 g Präparat brauchen, um bei 15,5–4 g Rohrzucker in 25 ccm Lösung, die 1% NaH_2PO_4 enthält, zu 75,75% zu spalten, nämlich so weit, daß nach Aufhebung der Multirotation die Drehung für $D = 0^\circ$ ist. Der Minuten- oder Zeitwert des Invertins ist, da er sich auf gleiche Trockengewichte (0,05 g) bezieht, das Maß seiner Konzentration (z. B. in der Hefe) und seines Reinheitsgrades (z. B. im fertigen Präparate). Für die Extrakte werden die Zeitwerte auf die [8] verarbeiteten Hefen (Invertin aus 0,05 g wasserfreier Hefe) bezogen, so daß sie ein Maß der Ausbeute darstellen („Zeitwert bezogen auf Hefe“, $\frac{\text{Zeitwert der Hefe}}{\text{Zeitw. d. Extr. b. a. H.}} \cdot 100 = \text{Ausbeute}$). Man kann auch die Zeitwerte der Invertinlösungen auf ihre Trockengewichte beziehen (auf 0,05 g Trockenrückstand), um sie als Maß der Invertinkonzentration dienen zu lassen („Zeitwert bezogen auf Trockengewicht“). Um auch die Enzymmengen (und bei den Präparaten die Ausbeute) zu bestimmen und zu vergleichen, werden nach dem Vorbild des Menge-Wert-Produktes⁵ der Peroxydase (des Peroxydasewertes⁶), mit derselben Absicht wie O. SVANBERG⁷ den Gesamtsaccharasegehalt durch die monomolekulare Reaktionskonstante multipliziert mit dem Totalvolumen der Lösung definiert, zwei Ausdrücke eingeführt: Menge-Zeit-Produkt und Menge-Zeit-Quotient. Ersteres ist die Zeit, die zur Inversion des Rohrzuckers bis auf 75,75% erforderlich wäre, wenn die gesamte Enzymmenge unter den angegebenen Bedingungen auf 4 g Rohrzucker in 25 ccm einwirken würde. Der Menge-Zeit-Quotient (M.Z.Q.) ist der reziproke Wert, ist Enzymmenge in einer konstanten, willkürlich gewählten Gewichtseinheit ausgedrückt, nämlich der Quotient des in Form von Hefe, Extrakt oder Präparat gewogenen (bzw. abgemessenen) Materials und seiner durch den Minutenwert gemessenen Wirkungszeit. Dieser Wert, der Enzymmenge

² Zeitschr. f. physiol. Chem. **107**, 202, und zwar S. 273 [1919], O. SVANBERG, Zeitschr. f. physiol. Chem. **109**, 63, und zwar S. 82 [1920].

³ Zwischen diesem Zeitwert und der bei derselben Temperatur bestimmten Konstante besteht die Beziehung $k = \frac{0,6453}{t}$ (vgl. H. v. EULER und S. KULLBERG, Zeitschr. f. physiol. Chem. **71**, 13 [1911]).

⁴ Zeitschr. f. physiol. Chem. **69**, 166 [1910]; **73**, 336 [1911]; **107**, 273 [1919].

⁵ R. WILLSTÄTTER und A. STOLL, diese Annalen **416**, 21, und zwar S. 28 [1918].

⁶ R. WILLSTÄTTER, diese Annalen **422**, 47, und zwar S. 49 [1920/21].

⁷ Zeitschr. f. physiol. Chem. **109**, 63, und zwar S. 83 [1920].

direkt proportional, ist additiv; den Summen verschiedener Invertmengen entsprechen die Summen ihrer Menge-Zeit-Quotienten.*

Ausführung. Die pufferhaltige Zuckerlösung bringen wir mit etwa so viel Invertinlösung auf 100 ccm, daß die Hydrolyse zur Nulldrehung 60 bis 180 Minuten erfordert. [9] Zwischen 50 und 75% Spaltung wird die Reaktion durch Eintragen von 25 ccm in ein mit 5 ccm 2*n*-Soda beschicktes Reagierglas sistiert, das mindestens 15 Minuten im Thermostaten von 20° bleibt.

Die Berechnung geschieht nach O'SULLIVAN und TOMPSON, nur mit dem Unterschied, daß der Nullwert bei 75,75% Spaltung liegt gegenüber 74,1% der englischen Forscher, da wir α_D bestimmen gegenüber α_D bei O'SULLIVAN und TOMPSON, die mit dem „jaune moyen“ von Briot¹ arbeiteten. Die mit den angegebenen Proben ermittelten Nulldrehungszeiten und die daraus berechneten Minutenwerte sind in Intervall von 50 bis 80% Spaltung mindestens auf $\pm 2\%$ genau (möglicher Fehler bestimmt; den Hauptfehler, dem gegenüber die Versuchsfehler verschwinden, bedingen die Abweichungen der Reaktionskurve von der logarithmischen).

Ein Beispiel der Verarbeitung von Hefe soll die Anwendung und die Bedeutung der Maße anschaulich machen. In der Tab. 1 ergibt sich aus den Minutenwerten 320 und 0,86 für das Präparat eine gegen vierhundertfache Invertinkonzentration im Vergleich zur Hefe und aus dem Rückgang des M.Z.Q. von 104,8 auf 0,18 eine Invertinausbeute von 8,37% der Theorie.

[10] Tabelle 1. Beispiel für die Maße der Konzentration und Ausbeute.

Enzymmaterial	Menge	Nulldrehungszeit Min.	Zeitwert b. a. Hefe	Zeitwert b. a. Trocken- gew.	Menge Zeit Produkt	Menge Zeit Quotient	Aus- beute %
Brauerhefe, 20prozentig Der gebildete Hefeauszug, filtriert gedacht	0,0 kg	104,3 f. 0,3 g Hefe	320	320	0,000125	104,8	100
Der im Versuch gewonnene Hefeauszug	20,3 L	106 L. 1,23 ccm	340		0,0117	83,5	79
Invertinlösung, gereinigt mit Tonerde	10,10 L	108 L. 2,3 ccm			0,0113	24,1	23
Invertinlösung, weiter ge- reinigt mit Kaolin	1,100 ccm	237 f. 0,3 ccm			0,108	0,20	8,37
Invertinpräparat	0,383 g	17,2 f. 0,0025 g		0,86	0,108	0,18	8,37

* Beispiel für die Berechnung von M.Z.P.: $\frac{104,5 \cdot 0,5}{0,0085}$

III. Bestimmung des Invertins in der Hefe.

Auf der Bestimmung des Invertins der frischen Hefe beruhen die Ausbeuteangaben bei der Darstellung von Invertinlösungen und Präparaten.

Nach JAMES O'SULLIVAN² hat H. V. EULER³ gemeinsam mit seinen Schülern die Kinetik des Invertins [11] in der frischen Hefe gründlich untersucht und sowohl

¹ Siehe H. T. BROWN, G. H. MORRIS und J. H. MILLAR, Journ. chem. soc. 71, 72, und zwar S. 86 [1897].

² Journ. chem. soc. 61, 593, 920 [1892].

³ H. V. EULER und S. KULLBERG, Zeitschr. f. physiol. Chem. 71, 14, und zwar S. 20 [1911]; 73, 83, und zwar S. 93 [1911]; H. V. EULER und O. SVANBERG, Zeitschr. f. physiol. Chem. 105,

im monomolekularen Verlauf der Reaktion wie in der Proportionalität von Wirkung und Menge weitgehende Übereinstimmung zwischen lebender Hefe und Invertinlösungen festgestellt. Es bedingte keinen erheblichen Unterschied, ob mit oder ohne abtötende Mittel wie Toluol oder Chloroform gearbeitet wurde. Im Versuch ohne Antisepticum macht sich die Gärung in der kurzen Zeit und bei der niederen Temperatur wenig bemerkbar. Und bei der Abtötung der Hefe ist es ohne Einfluß, daß durch Toluol eine allmähliche, durch Chloroform eine rasche Saureproduktion in der Hefezelle hervorgerufen wird. Während eben dieser Umstand die Bestimmung der Maltase¹ in der Hefe immer gehindert hat, wird die Invertinreaktion, für die ein Bereich von p_{H} 3,8 bis 5,0 günstig ist, durch die auftretende Säure nicht gestört. Merkwürdigerweise macht sich keine Hinderung der Diffusion der gelösten Stoffe durch die Zellwand bemerkbar, die Biöse und auch der zur Einstellung der optimalen Wasserstoffzahl erforderliche Puffer, der in diesem Falle freilich eine viel weniger wichtige Aufgabe wie bei der Maltase oder überhaupt keinen Einfluß hat, gelangt so rasch an den Reaktionsort in der Zelle, daß das Invertin in der Hefe ebenso wirkt wie in wäßriger Lösung. Wird im Gange der Bestimmung die Zuckerlösung mit der Zentrifuge von der Hefe getrennt, so geht die Inversion in ihr nicht weiter; also verläßt kein Anteil des Invertins die Hefezelle während der Reaktion, wie auch schon J. O'SULLIVAN², sowie H. V. EULER und S. KULLBERG³ gefunden haben.

Es ist indessen noch nicht bewiesen, daß wirklich die beobachtete Invertinwirkung die maximale ist, daß die gesamte Invertinmenge in der frischen Hefe zur [12] Wirkung gelangt. H. V. EULER⁴) begründet die Zuverlässigkeit der Invertinbestimmungen in Hefe folgendermaßen: „Mit der gleichen Menge ein und derselben Hefe wird nämlich unter übereinstimmenden äußeren Bedingungen (Temperatur, Acidität usw.) die gleiche Invertasewirkung erzielt, unabhängig davon, ob die Zellen durch Trocknen entwässert wurden oder durch Toluol bzw. Chloroform an Zuwachs und Gartätigkeit gehemmt wurden, oder ob die Hefe frisch zur Anwendung kam.“ Da es uns aber gelingt, bei der Exosmose des Invertins aus der Hefe unter gewissen Bedingungen anwachsende Invertinwirkung zu beobachten (siehe Abschnitt VI), so durften wir die Neubildung des Enzyms in der abgetöteten Hefe nicht für sicher halten, ohne die Bestimmung darauf nachzuprüfen, ob sie den maximalen Wert ergibt.

Die Bestimmung führen wir stets unter den Bedingungen der Zeitwertdefinition aus, da Abänderungen, wie sie in den Eulerschen Untersuchungen häufig vorkommen, den Vergleich erschweren. 2,00 g frische Hefe, deren Trockengewicht bestimmt wird, suspendieren wir in Wasser und bringen unter Zusatz von Puffer und gewöhnlich von etwas Toluol mit 16 g Zucker auf 100 ccm. Zur Sistierung der Hydrolyse (in 25 ccm

187, und zwar S. 164 u. 211 [1919]; 106, 201, und zwar S. 214 [1919]; H. V. EULER und R. BLIX, Zeitschr. f. physiol. Chem. 105, 83, und zwar S. 88 u. 106 [1919].

¹ R. WILSTÄTTER und W. STEIBELT, Zeitschr. f. physiol. Chem. 111, 137 [1920].

² Journ. chem. soc. 61, 993 [1922].

³ Zeitschr. f. physiol. Chem. 71, 26 [1910].

⁴ H. V. EULER und R. BLIX, Zeitschr. f. physiol. Chem. 105, 88 [1919].

die Invertinwirkung war durch das Zerreiben nicht beeinflusst (Tab. 2). Das nämliche zeigt sich beim Behandeln mit flüssiger Luft, wobei die Zellwände nicht zerrissen, die Hefe aber verflüssigt wurde.

5,00 g Hefe wurden mit 10 g Seesand in einer matten Porzellanreibschale 30 bis 45 Minuten unter Zusatz von etwas Toluol sehr kräftig zerrieben. Das Gemisch wurde dann in einen mit 125 cm³ 32-proz. Zuckerlösung beschickten 250 cm³ Meßkolben übergespült, genau ent-

Tabell. 2. Invertinwirkung frischer und zerriebener Hefe

	Minutenwert der frischen Hefe	Minutenwert der zerriebenen Hefe
1. Versuch (Anh. Nr. 1)	33,5	33,2
2. Versuch (Anh. Nr. 2)		
a) sofort	31,0	31,4
b) nach 2 Tagen bestimmt		30,8
3. Versuch (Anh. Nr. 3)	31,2	31,0
4. Versuch (Anh. Nr. 4)		
a) sofort	34,0	33,9
b) nach 2 Tagen bestimmt		33,8

sprechend den gewöhnlichen Bestimmungsbedingungen. Dabei war das Volumen des Seesandes in Rechnung zu setzen, was eine kleine Ungenauigkeit mit sich brachte. Da nach dem Sistieren mit Soda die Filtration auf Schwierigkeiten stieß, wurden unter Einhaltung der Bestimmungsbedingungen 100 cm³ mit Talk und spanischer Klarerde geschüttelt und auf einer Nutsche durch eine Talkschicht über Filterpapier abgesaugt. So erhielt man sehr rasch klare Lösungen für die Polarisation.

[15] Getrocknete Hefe. H. V. EULER und S. KULLBERG¹ hatten früher bei der vorsichtigen Entwässerung der Hefe einen Rückgang der Invertinwirkung auf etwa die Hälfte beobachtet. Später äußerte sich EULER² dahin, daß durch die Trocknung der Enzymgehalt nicht beeinflusst werde.

Es fehlte bisher ein Verfahren, das Invertin in getrockneter Hefe zu bestimmen, was für die gewöhnlichen Trockenhefen schwieriger ist als bei Frischhefe. Hefe, die drei Tage an der Luft getrocknet worden, gab beim Extrahieren unter Zusatz von Toluol 8,3% des Invertins an die wäßrige Lösung ab (Anhang Nr. 26); in gemahlenem Zustande ergab sie unter den Bedingungen der Frischhefeanalyse nur $\frac{2}{3}$ der zu erwartenden Invertinwirkung (Anhang Nr. 5).

Die Bestimmung gelang annähernd durch gründlichstes Verreiben mit Seesand, für 1 g Hefe wurden 10 g Seesand angewandt, $\frac{1}{2}$ bis 1 Stunde reichte nicht (vgl. Tab. 3), die Werte stiegen bis zu etwa 2stündigem Verreiben an. Auch dabei wurden die theoretischen Werte nicht mit Sicherheit ganz erreicht. Bei den am vorsichtigsten getrockneten Hefen gibt es gewiß Differenzen (Versuch 1 und 2 der Tab. 3), die kaum der Methode zur Last zu legen sind.

¹ Zeitschr. f. physiol. Chem. **73**, 83, und zwar S. 93 [1911].

² H. V. EULER und P. LINDNER, Chemie der Hefe und der alkoholischen Gärung, Leipzig 1913, S. 87; H. V. EULER und R. BLIX, Zeitschr. f. physiol. Chem. **105**, 83, und zwar S. 107 [1919].

³ Das Verkleben der Hefezellen wird am besten bei der Krause-Trocknung vermieden; Proben von derartig getrockneten Hefen verdanken wir der Freundlichkeit des Herrn Prof. Dr. OPPENHEIMER.

Tabelle 1. Invertinbestimmung in getrockneter Hefe.

	Trocknung	Minutenwert der frischen Hefe	Bestimmung mit getrockneter Hefe, $\frac{1}{2}$ Std. mit Sand zerrieben		Bestimmung mit getrockneter Hefe, lange zerrieben	
			Minutenwert	Proc.	Minutenwert	Proc.
1. Versuch (Anh. Nr. 6)	im Luftstrom von 20	288	473	66	1 $\frac{1}{2}$ Std., 342	50
					zerr.	
2. Versuch (Anh. Nr. 7)	mit absol. Alkohol, mit	236	260	81	2 $\frac{1}{2}$ Std., 278	88
	Ather gewaschen				zerr.	
3. Versuch (Anh. Nr. 8)	lufttrocken	300	360	83	2 Std., 308	100
					zerr.	
4. Versuch (Anh. Nr. 9)	im Luftstrom von 33	236	308	77	2 $\frac{1}{2}$ Std., 236	50
					zerr.	

Es darf aber gefolgert werden, daß die Hefe bei verschiedenartigen Trocknungen keine Änderung des Invertingehaltes und auch keine Schädigung der enzymatischen Einrichtung erleidet, die beim Extrahieren [16] die Freilegung und das Löslichwerden des Invertins herbeiführt (Abschnitt VI). Trocknung bei 100° wird entgegen den Literaturangaben¹ nicht vertragen (vgl. Abschnitt IV).

IV. Kritik der Methoden zur Isolierung aus der Hefe.

1. Das Wesen des Lösungsvorganges.

Die Methoden zur Darstellung von Invertinlösungen aus Hefe unterscheiden sich wesentlich darin, ob der Zellinhalt ohne enzymatischen Abbauvorgang von den Zellwänden, von den festen und unlöslichen Bestandteilen der Zelle abgetrennt oder ob er durch enzymatische Reaktionen chemisch verändert wird, ehe man ihn von den Hefeüberresten entfernt.

[17] Zur Isolierung des Invertins ohne enzymatischen Abbau wird die Hefe entweder zerrieben, mit Wasser angeschüttelt und filtriert (L. MICHAELIS) oder zerrieben und abgepreßt (J. MEISENHEIMER). Diese Verfahren zielen darauf hin, durch Zerstörung der Zellstruktur das Invertin, das die lebende Hefe nicht an Wasser abgibt, in Lösung überzuführen. Die Ergebnisse sind stets unbefriedigend, weil sich das Invertin in so einem geschützten Zustande oder derart mit hochmolekularen organischen Verbindungen vergesellschaftet vorfindet, daß es nicht wasserlöslich ist. Die Methode läßt sich nur dadurch brauchbar gestalten, daß man mit viel größerer Versuchsdauer, z. B. durch lang fortgesetztes Verreiben, wobei die große Konzentration des Zellinhaltes und die gelinde Erwärmung durch das Reiben den enzymatischen Prozeß beschleunigt, das Wesentliche der Methode aufgibt und sie der Methode, Invertinlösungen durch enzymatischen Abbau darzustellen, nähert.

Die Methode, durch enzymatische Abbauvorgänge das Invertin frei und löslich zu machen, läßt sich so gestalten, daß die frische Hefe unverdünnt der langdauernden

¹ Nach E. BUCHNER (Ber. d. d. chem. Ges. 30, 1110, 1113 [1897]) wird Invertin „der 1 Stunde auf 145° erhitzten Hefe noch in wirksamem Zustand entzogen“; das gilt gewiß nur für einen Bruchteil.

Autolyse überlassen wird (C. O'SULLIVAN und F. W. TOMPSON), oder daß sie dabei unter mäßiger Verdünnung mit Wasser der Wirkung eines antiseptischen und abtötenden Mittels unterworfen wird (C. S. HUDSON, rapid autolysis). Nebenumstände, welche die Freilegung des Enzyms verbessern können, sind dabei einerseits die Trocknung, andererseits die Verflüssigung der Hefe. Außerdem beobachten wir oft als eine Nebenerscheinung des Lösungsvorganges eine Zunahme an Invertinwirkung in der abgetöteten Hefe, somit wahrscheinlich Neubildung des Invertins aus einem Zymogen.

Die Hefeverflüssigung durch abtötende Mittel bedeutet und bewirkt an sich keine Abgabe des Enzyms an Wasser. Und je nach dem dabei angewandten Zellgift werden die enzymatischen Vorgänge verschieden [18] geleitet, so daß nach unserer Auffassung der chemische Apparat der Invertinfreilegung entweder geschont (Toluol) oder geschädigt wird (Essigester), daher ist nur im ersteren Falle die durch Hefeverflüssigung beschleunigte Autolyse für die Invertinergewinnung brauchbar. Es zeigt sich, daß im allgemeinen enzymatischen Protoplasmaabbau ein bestimmter, einzeln zu beeinflussender Vorgang enthalten ist, der die Freilegung des Invertins bewirkt.

Somit ist der langsame Übergang des Invertins in Lösung auf seine Lostrennung aus einer besonderen Verankerung entweder durch chemische Bindung oder durch Adsorptionsaffinität oder wahrscheinlicher aus einer besonders geschützten Lage zurückgeführt. Diese Erklärung dürfte auch an die Stelle der Schlußfolgerung zu setzen sein, die vor kurzem O. SVANBERG¹ aus seinen Versuchen über den Lösungsvorgang des Invertins bei der Autolyse von Hefe gezogen hat: „Dem relativ langsamen Übergang des Enzyms aus dem Hefebrei in den Saft entspricht dessen großes Molekulargewicht und langsame Diffusion“.

Manches scheint dafür zu sprechen, daß die Bindung des Invertins in der Hefe wie eine chemische ist. Denn an Rohrzuckerlösung wird von der Hefe kein Invertin abgegeben, während wir das Tonerdeadsorbat des Invertins durch Rohrzucker leicht quantitativ zerlegen können (Kap. B, Abschn. III, 3).

Die Vorbereitung der Hefe für die Extraktion durch Trocknung ist wertlos, insoweit sie durch Koagulieren der Eiweißstoffe das Lösen des Invertins erleichtern soll. Aber die Trocknung kann die Auflösung des Invertins befördern, zumal die enzymatischen Vorgänge während gewisser Trocknungen stark einsetzen. Die zur Trocknung und Koagulation der Eiweißkörper angewandten hohen Temperaturen (E. SALKOWSKI und M. BARTH) [19] sind unzulässig. Auch das Koagulieren der Hefeproteine durch Alkohol (W. A. OSBORNE) ist unnützlich. Trocknung der Hefe und darauffolgendes Ausziehen mit Wasser kann brauchbare Invertinlösungen liefern (W. DONATH, E. FISCHER, H. V. EULER), wenn Schädigungen (höheres Erwärmen, Verweilen in wasserhaltigem Alkohol) vermieden und das Ausziehen der Hefe, was beachtet werden sollte, unter Bedingungen des enzymatischen Abbaues und mit genügend großer Zeitdauer vorgenommen wird.

¹ Zeitschr. f. physiol. Chem. 109, 65, 74 (1920).

Neben den zum Lösen des Invertins nötigen enzymatischen Vorgängen gehen einher proteolytische und amylolytische Vorgänge, die nicht den Invertingehalt, aber die Zusammensetzung und Brauchbarkeit der Invertinlösungen beeinflussen. Temperaturerhöhung beschleunigt die Überführung des Invertins in Lösung, wirkt aber ungünstig auf den Reinheitsgrad der Enzymlösung.

Nach den im folgenden mitgeteilten Erfahrungen ist die beschleunigte Autolyse nach C. S. HUDSON (auch schon ohne die weiteren Verbesserungen) das günstigste von den beschriebenen Verfahren; es ist rasch und liefert große Ausbeuten und reinere Lösungen als die anderen Verfahren.

2. Verhalten lebender Hefe gegen Wasser.

Wie schon JAMES O'SULLIVAN¹ gezeigt hat, gibt gesunde Hefe kein Invertin an Wasser ab. Auch H. V. EULER und O. SVANBERG² kamen zu diesem Resultat, als sie Hefe 6 Stunden bei 9° mit fließendem Wasser behandelten. Die Hefe zeigte dann dieselbe „Inversionsfähigkeit“ wie zuvor; allerdings könnte Invertinverlust durch Neubildung kompensiert sein. Da E. SALKOWSKI³ sein Verfahren, gummi-freies Invertin darzustellen, auf [20] die vermeintliche Abgabe des Enzyms aus lebender Hefe gründete, so prüften wir in dieser Beziehung das Verhalten frischer Hefe.

Preßhefe wurde ohne besondere Reinigung mit dem 8fachen Gewicht Eiswasser angerührt. Nach 3 Stunden enthielt das Wasser 3% (\pm 2) und nach 45 Stunden (unter Eiskühlung) 5% (\pm 2) vom Invertin (Anhang Nr. 10 und 11).

Eine zweite Probe von Brauereihefe rührten wir mit dem doppelten Gewicht Eiswasser an und hielten die Temperatur während des Versuches bei 3 bis 4°. Das Wasser enthielt nach 8 Stunden 1,8 \pm 1% und nach 36 Stunden ebenfalls 1,8 \pm 1% vom Invertin. In diesen Fällen waren die angewandten Hefen nicht frei von abgestorbenen Zellen und die Filtrate nicht ganz klar, sie enthielten eine kleine Anzahl von Hefezellen. Der Versuch bestätigt, daß lebende Hefe kein Invertin abgibt.

Die Hefe des 2. Versuches gab bei 25 bis 30° unter sonst gleichen Bedingungen in 24 Stunden 10% ihres Invertins an das Wasser ab, wobei die Hefe schon etwas faulig zu werden begann (Anhang Nr. 12).

3. Invertinlösung aus kurz zerriebener Hefe⁴).

Nach L. MICHAELIS⁵) wird Preßhefe mit Sand verrieben, indessen nicht so vollkommen wie zur Zymasedarstellung (hier 2¹/₂ bis 3 Minuten für 300 g), und dann 3 bis 6 Stunden mit Chloroformwasser ausgezogen. Wertvoll ist der Vorschlag, die

¹ Journ. chem. soc. **61**, 593 [1892].

² Zeitschr. f. physiol. Chem. **106**, 201, 230 [1919].

³ Zeitschr. f. physiol. Chem. **61**, 124, und zwar S. 129 [1900].

⁴) Vgl. Abschnitt VII.

⁵) Biochem. Zeitschr. **7**, 488 [1907/08]; L. MICHAELIS und M. EHRENREICH, Biochem. Zeitschr. **10**, 283, 295 [1908]; L. MICHAELIS in Abderhaldens Handbuch der biochemischen Arbeitsmethoden [1910], III. Bd., S. 7.

Invertinlösungen mit Kaolin zu klären und von Eiweiß zu befreien. Vollständig gelingt allerdings die Beseitigung der Eiweißkörper auf diesem Wege nicht.

[21] Aus den quantitativen Angaben kann man schließen, daß die Extrakte nach MICHAELIS (Zeitwerte etwa 3000 bis 6000) 5 bis möglicherweise gegen 10% vom Hefeinvertin enthalten.

Noch ungünstiger ist die Vorschrift von G. BIKERAND und P. THOMAS¹, die kurz zerriebene Hefe ¹/₂ Stunde lang mit reinem Wasser auszuziehen.

4. Invertinlösung aus Hefepreßsaft.

J. MEISENHILMER, ST. GAMBRIAN und L. SIMPLER² finden in der Darstellung des Invertins aus dem Buchnerschen Hefepreßsaft den Vorzug großer Schnelligkeit und hoher Enzymausbeuten. Eine Reinigung des an gemmen Eiweißkörpern reichen Präparates, die den Wert um 50 bis 100% verbessert, wird durch Fallen der Proteine mit Schwefelsäure oder Oxalsäure erzielt. Da quantitative Angaben über die Invertinwirkung des Preßsaftes fehlen, so kann man nur die Bestimmung von O. SVANBERG³ anführen, der das Verfahren auf seine besonders enzymreichen Hefen anwandte. In diesem Falle enthielt der mit Kaolin gereinigte Hefepreßsaft 5% vom Invertingehalt der Hefe, das Präparat erreichte den Minutenwert 7,5.

5. Invertinlösung aus Trockenhefen.

a) Verfahren von L. Salkowski und M. Barth⁴.

Das Verfahren beruht darauf, daß beim Erhitzen der Hefe auf 100° „das Hefe-eiweiß zum weitaus größten Teil in einen im Wasser unlöslichen Zustand übergeht; außerdem aber werden so die Hefezellen zerrissen und [22] das Ferment der lösenden Kraft des Wassers zugänglich gemacht“.

Lufttrockene Hefe, die den unveränderten Enzymgehalt der frischen besaß, erwarnten wir auf 100° nur 3 Stunden. Die Bestimmung durch 2ständiges Verreiben ergab (Anhang Nr. 13) nur noch 45% vom ursprünglichen Invertin.

Für das Extrahieren wurde nach SALKOWSKI und BARTH 6 Stunden auf 105 bis 110° erhitzt. Die Ausbeute in der Lösung (die späteren Schädigungen, die das Verfahren bedingt, bleiben außer Betracht) war gering (Tab. 4). Wichtiger ist hier, daß der Heferückstand vom Filtrieren nach dem dreitägigen Extrahieren des Versuches 3 noch 29% (Anhang Nr. 18) der ursprünglichen Invertinmenge enthielt, d. i. fast dreimal mehr als die Invertinlösung. Unter denselben Umständen geben die schonend getrockneten Hefen mindestens 60% des Invertins frei. Das für die Freilegung des Invertins wichtige Enzym hat noch mehr als das Invertin selbst durch das Erhitzen gelitten.

¹ Guide de Chimie biologique, Paris 1913, S. 266.

² Biochem. Zeitschr. 54, 108 [1913].

³ Zeitschr. f. physiol. Chem. 109, 65, und zwar S. 26 [1929].

⁴ M. BARTH, Ber. d. d. chem. Ges. 11, 474 [1878]; L. SALKOWSKI, Zeitschr. f. physiol. Chem. 31, 395 [1901]; 61, 124 [1909].

Tabelle 4. Invertinlösungen aus Trockenhefe von 105.

	Verfahren des Extrahierens	Minutenwert der Hefe	Minutenwert des Auszuges bezogen auf Hefe	Invertinausbeute Proz.
Erste Hefenprobe (Anh. Nr. 14)	a) 22 Stunden bei Zimmertemperatur	ca. 250	16500	ca. 2
	b) 22 Stunden bei 30°		12000	ca. 2
Zweite Hefenprobe (Anh. Nr. 15)	24 Stunden bei 35°	ca. 250	1650	ca. 15
Dritte Hefenprobe (Anh. Nr. 16)	3 Tage bei Zimmertemperatur	350	3500	10
Vierte Hefenprobe, zuvor mit Alkoholentwässert (Anh. Nr. 17)	22 Stunden bei Zimmertemperatur	ca. 250	2200	ca. 11

[23]

b) Verfahren von W. A. Osborne¹.

Mit ähnlicher Absicht wie das vorige Verfahren, nämlich um vor dem Ausziehen des Invertins die Eiweißkörper zu koagulieren, wurde die Hefe 16 bis 24 Stunden der Einwirkung von Alkohol unterworfen. Eine derartig vorbehandelte Hefe lieferte uns, mit dem gleichen Gewicht Chloroformwasser 7 Tage behandelt, nur etwa 16% (Anhang Nr. 19) des anfangs vorhandenen Invertins, d. i. nur einen Bruchteil der ohne die Vorbehandlung in Lösung gehenden Menge. Auch die mit Alkohol behandelte Hefe gibt also das Invertin, das noch vorhanden ist, viel schwieriger frei.

c) Invertinlösung aus Acetontrockenhefe.

Entwässert man die Hefe durch kurzes Behandeln mit viel Aceton, so gibt sie das Invertin wieder anormal schwierig an Wasser ab. Im Parallelversuch mit derselben Hefe, an der Luft getrocknet, gingen bei 35° in 24 Stunden 70,5% des Invertins der Frischhefe in Lösung; aus der fein gemahlene Acetontrockenhefe nur 17% und in den folgenden 13 Tagen bei 20° noch weitere 38% (Anhang Nr. 20). Ein Versuch mit einem zweiten Präparat der Acetonhefe ergab in 24 Stunden bei 35° 23% Invertinlösung gegenüber 50%, die dieselbe Hefe in lufttrockenem Zustand in Lösung schickte (Anhang Nr. 21).

d) Invertin aus lufttrockener Hefe.

Nach H. v. EULER und B. AF UGGLAS² soll die Hefe gleich invertinhaltige Auszüge liefern, sei es, daß sie im Vakuum bei Temperaturen bis zu 80°, sei es, daß sie mit überschüssigem Alkohol getrocknet wurde.

EMIL FISCHERS³ Verfahren bestand darin, einen Teil lufttrockene Bierhefe (Typus FROBERG, Reinkultur) mit [24] 15 Teilen Wasser, dem 1% Toluol zugefügt war, bei 30 bis 35° unter zeitweisem Umschütteln auszuziehen.

Über die Ausbeute teilt H. v. EULER⁴) in der „Chemie der Hefe“ mit: „Über den Grad der Extrahierbarkeit hat Verfasser Versuche angestellt, welche zeigen, daß aus geeignet getrockneten Präparaten der größte Teil der gesamten Enzymmenge

¹ Zeitschr. f. physiol. Chem. **28**, 399 [1899].² Zeitschr. f. physiol. Chem. **70**, 279, 282 [1910].³ Ber. d. d. chem. Ges. **27**, 2085 [1894]; vgl. auch Zeitschr. f. physiol. Chem. **26**, 60, 74 [1898].⁴) Leipzig 1915, S. 87.

gewonnen werden kann. Indessen variiert der extrahierbare Anteil sehr stark mit Typus, Rasse und Vorbehandlung der Hefe."

Eine genauere Angabe von H. V. EULER, E. LINDBERG und K. MELANDER¹ bezieht sich auf eine rasch und vorsichtig nur mit kurzer Temperatursteigerung auf 100° im Vakuum (also nicht unter den Bedingungen von E. SALKOWSKI) getrocknete Hefe. Das Ausziehen mit der 10fachen Menge Wasser bei Zimmertemperatur in 20 Stunden lieferte ein Fünftel der durch Autolyse der frischen Hefe in Lösung gebrachten Invertinmenge, d. h. höchstens 15% des Hefeenzyms. Etwas später gewannen EULER und KULLBERG² aus einer solchen Trockenhefe in 12 Stunden die Lösung von einem Viertel ihres Invertingehaltes und einem Achtel des Gehaltes der Frischhefe.

In unseren Versuchen wird die Ausbeute in einem aliquoten Teil des wäßrigen Auszuges ohne Rücksicht auf die abfiltrierbare Menge bestimmt und auf den Zeitwert der betreffenden Frischhefe bezogen. Wir behandelten die Trockenhefe in gemahlenem Zustand mit dem Zehnfachen an Wasser unter Zusatz von Toluol. An der Luft getrocknete Hefen lieferten in 24 Stunden bei 20° ungefähr 70 und 75% (Anhang Nr. 22 und 23), in 7 Tagen etwa 80% (Anhang Nr. 22), in anderen Versuchen bei 15° in 24 Stunden etwa 78, ferner 54, 71 und bei Fortsetzung in 8 Tagen 83% Invertin (Anhang Nr. 24, 25, 26).

[25] Es zeigt sich, daß sogar die Art und Weise des Trocknens an der Luft von erheblichem Einfluß ist, daß langsame Trocknung für die Freilegung des Invertins günstiger ist als die Fixierung des Protoplasmazustandes durch rasches Entwässern.

	Extraktion	Invertinausbeute
Hefe, durch Liegen an der Luft getrocknet	3 Tage bei 20°	81,3% (Anh. Nr. 27)
Hefe, in raschem Luftstrom von 20° getrocknet	3 " " 20°	36,6% (Anh. 28)
Hefe, ebenso "	3 " " 20°	68,3% (Anh. 28)
Hefe, in raschem Luftstrom von 15° getrocknet	3 " " 20°	70,0% (Anh. 29)

6. Invertinlösung durch langsame Autolyse.

Die beste und wichtigste Methode in den Händen der Forscher, die über Invertin eindringender gearbeitet haben, ist die Darstellung von Auszügen nach C. O'SULLIVAN und F. W. TOMPSON³) durch langsame und vollkommene Autolyse der unverdünnten, scharf abgepreßten Hefe (obergarige Brauereihefe war von ihnen angewandt) ohne Zusatz eines Antisepticums (oder bei Gegenwart von Toluol) in den Arbeiten von H. V. EULER, E. LINDBERG und K. MELANDER⁴), von H. V. EULER und S. KULLBERG⁵), von H. V. EULER und O. SVANBERG⁶), von O. SVANBERG⁷)

- ¹) Zeitschr. f. physiol. Chem. **69**, 132-154 [1910].
- ²) Zeitschr. f. physiol. Chem. **73**, 33-64 [1911].
- ³) Journ. chem. Soc. **57**, 834 [1890].
- ⁴) Zeitschr. f. physiol. Chem. **69**, 132 u. 135 [1910].
- ⁵) Zeitschr. f. physiol. Chem. **73**, 135 [1911].
- ⁶) Zeitschr. f. physiol. Chem. **107**, 266 [1916].
- ⁷) Zeitschr. f. physiol. Chem. **109**, 65-72 [1916].

In einem oder in zwei Monaten verwandelte sich die Hefe, ohne zu faulen, in ein schweres gelbes Liquidum ohne Gärwirkung, aber mit einer scheinbaren Zunahme an invertierender Wirkung. Von dieser verflüssigten Hefe filtrierten O'SULLIVAN und TOMPSON eine klare Lösung, „yeast liquor“, die alles Invertin der [26] angewandten Hefe enthielt. O'SULLIVAN und TOMPSON¹ sprachen von einem „apparent increase“ des Invertins der Oberhefe beim Stehen; es blieb aber zweifelhaft, ob nicht an dem Befunde die Ungenauigkeit der Invertinbestimmung in Frischhefe schuld trug. Es erschien zwar auch möglich, daß, solange die Hefe sich noch in lebendem Zustand befindet, Bildung von Invertin erfolgt, aber da in der abgestorbenen Hefe, in der verflüssigten Masse, noch ein weiterer Zuwachs einzutreten schien, so legten O'SULLIVAN und TOMPSON mehr Gewicht auf die Annahme, daß die Invertinbestimmung in frischer Hefe nicht genügend hohe Werte gab.

Die Methode der klassischen Arbeit ist hauptsächlich in den Untersuchungen H. v. EULERS und seiner Mitarbeiter fruchtbar geworden. Die Abänderungen, die vorgenommen wurden, waren Zusatz eines Antisepticums, meist Toluol, und eine gewisse Fraktionierung, indem bei EULER und SVANBERG der in den ersten vier Tagen gebildete Hefesaft verworfen wurde. Autolyse bei 35 lieferte einen weniger wirksamen Auszug. Den Reinheitsgrad der Autolysenflüssigkeit versuchten EULER und SVANBERG mittels der invertinreich gezüchteten Hefe zu steigern. Die Ausbeute an Invertin von O'SULLIVAN und TOMPSON ist in den späteren Versuchen, für die übrigens fast immer untergärtige Hefe diente, nicht mehr erreicht und Zuwachs nie wieder beobachtet worden. Es ist uns wahrscheinlich, daß der Zusatz von Toluol nicht ohne Einfluß auf den Verlauf der Autolyse und auf eine Enzymbildung ist, und daß er in diesem Fall die Freilegung des Invertins nicht begünstigt.

Einen Nachteil bei der praktischen Gewinnung der Hefeflüssigkeit bedeuten nach H. v. EULER und O. SVANBERG² die großen Verluste, die dadurch verursacht werden, daß bei der Filtration vom festen Rückstand bei weitem nicht der gesamte Saft gewonnen wird, sondern auf dem Filter ein Brei hinterbleibt, welcher [27] bedeutende Saftmengen enthält. Aus 1 kg frischer Hefe werden nämlich nicht mehr als etwa 300 ccm Saft erhalten, in welchem sich nur $\frac{1}{5}$ bis $\frac{1}{4}$ der gesamten Saccharasewirkung der frischen Hefe vorfindet.

Für die Frage des Freiwerdens und des Lösungsvorganges ist interessanter das Verteilungsverhältnis des Invertins zwischen Saft und Rückstand, also die bei idealer Trennung in Lösung befindliche Enzymmenge.

Im oben angeführten Versuch von EULER und SVANBERG kann man berechnen, daß sie in der theoretischen Extraktmenge von 700 ccm etwa 50 % betrug. In einem anderen Falle vermochten EULER und SVANBERG³ aus 15 kg Preßhefe, die 10 l Wasser enthielten, in 3140 ccm Auszug 21,5 % des Invertins abzutrennen, woraus sich ein

¹ a. a. O. S. 872.

² Zeitschr. f. physiol. Chem. 107, 277 [1910].

³ Zeitschr. f. physiol. Chem. 107, 209 [1910].

Invertinmenge von 69% der Fischhefe in der gesamten Hefeflüssigkeit berechnen läßt. Endlich läßt ein letzter Versuch von O. SVANBERG¹ auf den Übergang von 90% des ursprünglichen Invertins in einen Autolysensaft schließen.

Unsere geringen Erfahrungen mit dieser Methode stimmen mit denen von H. V. EULER überein. Untergärige Brauereihefe von 22% Trockengewicht blieb unter Zusatz von Toluol 30 Tage der Autolyse überlassen. Die gesamte entstandene Hefeflüssigkeit enthielt 78% vom Invertin der Hefe. Der Minutenwert der Hefe war nämlich 276, derjenige der Hefeflüssigkeit betrug 355, und der Zeitwert bezogen auf das Trockengewicht des Hefeauszuges war 250 (Anhang Nr. 30).

7. Invertinlösung durch beschleunigte Autolyse

Um das Invertin für die von J. KJELDAHL² und C. O'SULLIVAN und F. W. THOMPSON³ vorgeschlagene Anwendung in der Clergetmethode der Rohrzuckeranalyse [28] leicht zugänglich zu machen, ersetzte C. S. HUDSON⁴) die einen Monat dauernde, langsame Autolyse durch den rascheren Lösungsvorgang, der unter Verflüssigung der Hefe bei der Behandlung mit Zellgiften und wenig Wasser einsetzte. Die Hefe wird mit gleichem Gewicht Wasser angeteigt und mit dem Zwanzigstel ihres Gewichtes an Toluol in einigen Stunden verflüssigt und in 3 bis 5 Tagen so weit autolysiert, daß die Invertinwirkung des Auszuges ihr Maximum erreicht. Da C. S. HUDSON die Rohrzuckerhydrolyse unter besonderen Bedingungen mißt (5 cm Invertinlösung, 50 cm 0proz. Saccharoselösung, 30°), bestimmten wir, um eine Brücke zwischen seinen und unseren Wertangaben herzustellen, für eine unserer Invertinlösungen die Wirkung unter den Bedingungen der Zeitwertdefinition und unter HUDSONS Bedingungen. Dem Minutenwert 20 entsprach ein HUDSONScher Wert von 8,7. Die Hefeauszüge von HUDSON sind daher ungefähr durch Nulldrehungszeiten für 5 cm von 19 Minuten (Oberhefe) und von 11,4 Minuten (Unterhefe) zu kennzeichnen, während der beste HUDSONEXTRAKT aus unserer Hefe eine entsprechende Nulldrehungszeit von 24 ergibt.

Von unseren Erfahrungen über die HUDSONSche Methode bezieht sich ein großer Teil auf ein wenig andere Versuchsbedingungen, nämlich doppelt so viel Wasser, wir arbeiteten nach diesem Verfahren anfangs ohne Kenntnis der Abhandlung von HUDSON und verließen es nicht, weil die so erhaltenen Invertinlösungen bei der Adsorption und Elution günstige Resultate gegeben hatten. Aber bei der Hefe hat jede Änderung Einfluß. Unter den eigentlichen Bedingungen HUDSONS scheint (bei gedachter Filtration) die Ausbeute noch höher zu sein und rascher erreicht zu werden als in größerer Verdünnung. Zum Beispiel unterwarfen wir eine und dieselbe Hefe unter Toluolzusatz der Autolyse a) mit gleichem Gewicht, b) mit dem Zehnfachen

¹ Zeitschr. f. physiol. Chem. **109**, 81 [1920].

² Compt. rend. Carlsberg Laborat. Kopenhagen **1**, 179 [1921].

³ Journ. chem. soc. **49**, 64 [1886]; **59**, 36 [1891].

⁴) C. S. HUDSON und H. S. PAINE: Journ. Am. chem. soc. **32**, 774 [1910]; C. S. HUDSON, Journ. Am. chem. soc. **36**, 1366 [1914].

29] Wasser. Nach 5 Tagen enthielten die Auszüge von a) 147 und b) 103% vom Wert der Hefe.

Die Invertinlösung nach HUDSON, von der die Tab. 5 einige Beispiele anführt, ist nicht nur den angestrebten Vorteil der raschen Darstellung, sie liefert auch die besten Ausbeuten. Dies gilt für den gebildeten und auch infolge der guten Filtrierbarkeit für den praktisch gewonnenen Hefeauszug. Es ist nicht ausgeschlossen, daß man auch mit der langsamen Autolyse zu solchen Werten gelangen wird, aber dies noch nicht oder nicht mit Sicherheit erreicht.

Tabelle 5. Invertinlösung durch beschleunigte Autolyse (Zimmertemperatur).

		Dauer der Autolyse	Zeitwert der Hefe	Zeitwert des Auszugs (bezogen auf Hefe)	Ausbeute in Proz.
a) mit doppeltem Gewicht Wasser.					
erste Hefe	(Anh. Nr. 31)	6 Tage	300	354	85
zweite	(... 32)	7 "	212	235	60
dritte	(... 33)	5 "	340	268	114
vierte	(... 34)	6 "	245	282	87
fünfte	(... 35)	11 "	235	252	93
b) mit gleichem Gewicht Wasser.					
erste	(... 36)	3 "	297	413	72
zweite	(... 37)	3 "	305	368	83
dritte	(... 38)	3 "	304	280	130
vierte	(... 39)	5 "	437	344	127
fünfte	(... 40)	3 "	327	380	86
sechste	(... 41)	5 "	603	410	147

[30] V. Rasche Autolyse unter verschiedenen Bedingungen.

Um die günstigsten Verhältnisse für die abgekürzte Autolyse kennenzulernen, untersuchten wir den Einfluß der Zeitdauer, der Temperatur und der Reaktion des Mediums durch Bestimmung der Zeitwerte in den Auszügen. Die Bedingungen für die präparative Arbeit werden durch das Verhältnis zwischen den beiden Kurven bestimmt, welche einerseits die Minutenwerte auf Hefe bezogen und andererseits auf Trockengewicht bezogen in ihrer Abhängigkeit von der Versuchsdauer wiedergeben.

Hinsichtlich der Autolysendauer kamen wir zu analogen Ergebnissen wie O. SVANBERG¹ bei der langsamen Autolyse. Unter den Bedingungen: 2 Teile Wasser, 1 Teil Hefe gelangen, wie die Tab. 6 zeigt, die Minutenwerte der Invertinlösungen in etwa 7 Tagen zum Optimum; die Minutenwerte auf Trockengewicht bezogen sind anfangs ungünstiger und sie gestalten sich zu günstigen Endwerten in 4 bis 8 Tagen. Bei höherer Temperatur stieg der Invertingehalt des Auszuges viel rascher an, aber das Verhältnis von Trockenrückstand zur Wirksamkeit scheint ungünstig und die Ausbeute niedrig zu bleiben. Für die Bestimmungen (Anhang Nr. 42) diente dieselbe Hefe, deren Minutenwert 300 betrug.

¹ Zeitschr. f. physiol. Chem. 109, 65, 72 [1920].

Tabelle 6. Beschleunigte Autolyse bei 20° und 36°.

Tag, Tag	Versuche bei 20°			Versuch bei 36°		
	Zeitwert auf Hefe bezogen.	Zeitwert auf Trockengew. bezogen	Ausbeute Prior	Zeitwert auf Hefe bezogen	Zeitwert auf Trockengew. bezogen	Ausbeute Prior
1	2800		11	635		47
4	300	188	77	425	300	70,5
6	354	200	84	300	352	77
8	330		61	300		77

[31] Die Geschwindigkeit des Lösungsvorganges differiert bei verschiedenen Hefeprobe erheblich. Während im Versuch der Tabelle in einem Tag 11% vom Invertin der Frischhefe in den Auszug übergang, betrug der gelöste Anteil bei einer anderen Hefelieferung (beide im November 1918) 36%. Nach 4 Tagen Versuchsdauer glichen sich die Unterschiede aus (Anhang Nr. 43).

In der Wärme ist diese Autolyse nicht anwendbar zum Lösen des Invertins. Bei 50,0° gingen in 2 Versuchen nur 8,3 und 8,9% des Invertins in den Auszug über (Anhang Nr. 44 und 45).

Einen wesentlichen Einfluß auf den Verlauf der Autolyse kann man durch Einstellen schwach alkalischer Reaktion z. B. mit Ammoniak ausüben. Dadurch werden, wie der Vergleich der Invertinauflösung bei 0° und 20° in der Tab. 7 erkennen läßt, nicht nur die Adsorptionsverhältnisse im Zellinhalt und die Permeabilität der Zellwand geändert. Vielmehr sind die Unterschiede zwischen den Ausbeuten bei niedriger und höherer Temperatur (wie auch schon in der Tab. 6) dadurch zu erklären, daß die Auflösung des Invertins auf einer Enzymwirkung beruht. Die Freilegung des Invertins verläuft bei Anwendung von Ammoniak schon bei 0° nicht wesentlich langsamer wie sonst bei Zimmertemperatur. Übrigens wird in der schwach ammoniakalischen Flüssigkeit die Endotrypsinwirkung¹ sehr gehemmt; es geht infolgedessen in den ammoniakalischen Extrakt eine große Menge von unabgebautem Eiweiß über.

Für die Versuche der Tab. 7 wurden von jeder Hefeprobe zwei Ansätze mit Ammoniak allein und zwei Parallelversuche mit Ammoniak und Diammonphosphat geprüft. Die Preßhefe schüttelten wir mit dem gleichen [32] Gewicht Wasser und 5% ihres Gewichtes an Toluol an und titrierten sie mit Ammoniak bis zur schwach alkalischen Reaktion; der Zusatz von sekundärem Ammonphosphat betrug 2% der Frischhefe.

Tabelle 7. Neutralextraktion bei 0° und 20°.

	Zeitwert der Hefe	Versuche bei 0°		Versuche bei 20°	
		Zeitwert der Invertinlösung auf Hefe bezogen	Ausbeute Prior	Zeitwert der Invertinlösung auf Hefe bezogen	Ausbeute Prior
Erste Hefeprobe (Anh. Nr. 46) . . .	355	1870	19	620	38,6
Dieselbe mit Phosphat		1870	19	560	64,5
Zweite Hefeprobe (Anh. Nr. 47) . . .	328	2190	15	614	35,8
Dieselbe mit Phosphat		2075	15,8	713	49
Dritte Hefeprobe (Anh. Nr. 48) . . .	318	2240	14	400	78
Dieselbe mit Phosphat		2450	12,7	300	80

¹ Vgl. M. HAHN und M. GERET in E. BUCHNER, H. BUCHNER und M. HAHN, Die Zymasegärung, München 1903, S. 287, 319.

Die Differenzen zwischen gleichartigen Versuchen sind bei Anwendung von Ammoniak größer als sonst; zum Teil sind sie bedingt durch die verschiedene Art des Zusatzes von Ammoniak. Die ganzen Ammoniakmengen, die zur Neutralisation der entstehenden Säure nötig waren, wurden entweder anfangs auf einmal hinzugefügt oder vorsichtig in einzelnen Anteilen entsprechend dem Gang der Säurebildung in der Hefe. Aus dem Vergleich in der Tab. 8 geht hervor, daß das letztere Verfahren der Neutralextraktion rascher wirkt als die Gegenwart des nötigen oder überschüssigen Ammoniaks vom Versuchsbeginn an.

[33]

Tabelle 8. Gang der Invertinauflösung bei raschem und langsamem Neutralisieren.

	Temperatur	Ausbeute in Proz.		
		14 Stunden	48 Stunden	72 Stunden
Hefe, rasch ammoniak. (Anh. Nr. 46)	20	38,6	70	140
Hefe, rasch ammoniak. (Anh. Nr. 47)	25	35,8	66	
Hefe, langsam ammoniak. (Anh. Nr. 49)	12	60	122	
Hefe, langsam ammoniak. (Anh. Nr. 48)	25	78		87,5
Hefe, langsam ammoniak. (Anh. Nr. 50)	15		112	112

Der Zusatz von Diammonphosphat beim Neutralverfahren bedeutet keine Verbesserung für den Fall der allmählichen Neutralisation. Wohl wird aber bei gesamtem Zusatz des Ammoniaks von Versuchsbeginn an die störende Wirkung des anfangs überschüssigen Alkalis, wie die Tab. 9 zeigt, aufgehoben vom Phosphat, das hier als Puffer wirkt.

Tabelle 9.

	rascher Ammoniakzusatz		langsamer Ammoniakzusatz
	1. Hefe (Anh. Nr. 46)	2. Hefe (Anh. Nr. 47)	3. Hefe (Anh. Nr. 48)
ohne Phosphat	38,6	35,8	78,5
mit Phosphat	63,5	46	80

Dagegen ist die Auflösung des Invertins unter den Bedingungen von HUDSON mit Zusatz nur von Diammoniumphosphat (Hefe mit gleichem Gewicht Wasser, 5 bis 10% Toluol und 2,5% der Frischhefe an [34] Phosphat) mindestens so günstig wie das Neutralextrahieren mit Ammoniak. So entstanden nämlich Invertinlösungen (Tab. 10) mit Zeitwerten, die zu den günstigsten bisher beobachteten zählen.

Tabelle 10. Invertinlösung durch beschleunigte Autolyse mit Phosphatzusatz.

	Dauer	Zeitwert der Hefe	Zeitwert der Invertinlösung	Ausbeute Proz.
Erste Hefe (Anh. Nr. 51)	3 Tage	315	300	105
Zweite Hefe (Anh. Nr. 52)	3	288	357	81
Dritte Hefe (Anh. Nr. 53)	5	250	191	131
Vierte Hefe (Anh. Nr. 54)	5	312	155	205

Auch der Zusatz von Calciumcarbonat zum Autolysenansatz nach HUDSON wirkt günstig, nicht ebenso brauchbar scheint Magnesiumoxyd zu sein.

Das Neutralisationsverfahren hat für die Auflösung des Invertins die Bedeutung, daß die bei der Hefeabtötung durch das Zellgift sich bildenden Säuren unschädlich gemacht werden. Wenn sie auch dem Invertin nicht schaden, so erfolgt doch die Freilegung desselben besser in neutralem als in schwach saurem Medium, was den Vorgang von den endotryptischen Reaktionen bei der Hefeautolyse unterscheidet. Daher finden wir im allgemeinen (s. die Tab. 11), daß die Gewinnung der Invertinlösungen, wenn es sich nur um den Enzymgehalt, nicht um Brauchbarkeit für die Reinigung mit Adsorptionsmitteln handelt, unter Neutralisation günstiger ist als unter den genauen Bedingungen der beschleunigten Autolyse von HUDSON.

[35] Tabelle 11. Rasche Autolyse mit und ohne Ammoniak.

	Dauer	Hefe- zeitwert	a) nach HUDSON		b) mit Ammoniakzusatz	
			Zeitwert d. Invertinlös. auf Hefe- bezogen	Invertin- ausbeute Proz.	Zeitwert d. Invertinlös. auf Hefe- bezogen	Invertin- ausbeute Proz.
Erste Hefe (Anh. Nr. 55) bei b) mit doppelter Wassermenge	3 Tage	297	413	72	270	110
Zweite Hefe (Anh. Nr. 56)	3	ca. 240	240	ca. 100	240	ca. 100
Dritte Hefe (Anh. Nr. 57) bei b) mit doppelter Wassermenge	3	303	368	83	300	78,5
Vierte Hefe (Anh. Nr. 58) bei b) mit doppelter Wassermenge	3	303	280	130	223	104
Fünfte Hefe (Anh. Nr. 59) bei a) mit doppelter Wassermenge	3	240	287	87	268	90

VI. Invertinbildung in abgetöteter Hefe.

Bei der beschleunigten Autolyse fanden wir, wie die Versuche im vorigen Abschnitt und im folgenden zeigen, öfters in den Auszügen mehr Invertinwirkung als in den angewandten Hefen. Unter 27 auf rasche Autolyse verarbeiteten Hefeproben ergab die Verarbeitung von 14 Proben Zuwachs an Inversionsvermögen. Gewöhnlich waren es Hefen von schlechtem Invertingehalt, die diese Erscheinung zeigten. Nur in zwei von den Zuwachsfallen hatte die Ausgangshefe einen günstigeren Zeitwert als 300, während in 10 von den 13 Fällen der Extraktion ohne Zunahme die angewandte Hefe bessere Minutenwerte als etwa 300 aufwies.

Die Zunahme an Invertinwirkung ist entweder durch die Beseitigung oder Abschwächung eines Hemmungskörpers oder durch die postmortale Bildung*) des Enzyms aus einer inaktiven Vorstufe, einem Zymogen, zu erklären.

[36] Die Annahme, daß beim Abtrennen der Autolysenflüssigkeit mit den Heferückständen ein Hemmungskörper beseitigt wird, verliert an Wahrscheinlichkeit durch Versuche, in denen wir ohne Abtrennung eines Extraktes Zunahme an invertierender

*) Die Annahme, daß diese Enzymbildung postmortal erfolge, wurde in der IX. Abh. zur Kenntnis des Invertins (Abh. 54) berichtet.

Wirkung feststellen. 2 g Hefe wurden unter wechselnden Bedingungen mit Wasser und Zellgift stehen gelassen und dann zusammen mit der umgebenden Flüssigkeit für dieselbe Bestimmung verwendet, wie sie im Abschnitt III für Frischhefe beschrieben wurde. Das Ergebnis schien mehr von der Beschaffenheit der Hefe als von den Versuchsbedingungen abzuhängen.

1. Versuch. Hefe vom Zeitwert 280 ergab nach 2tägigem Stehen mit 2 ccm Wasser, Toluol und 0,04 g Diammonphosphat den Minutenwert 295, also 95 % des Invertins (Anhang Nr. 60).

2. Versuch. Hefe vom Zeitwert 603 ergab, mit 2 ccm Wasser und Toluol versetzt, nach 45 Minuten den Zeitwert 568, nach 1 Tag 535, entsprechend 106 und 112 % Ausbeute (Anhang Nr. 61).

3. Versuch. a) Hefe vom Zeitwert 245 wurde 5 Tage mit 2 ccm Wasser und 0,2 ccm Toluol stehengelassen. Der Zeitwert war dann 105.

b) Mit 2 ccm Wasser und mit Essigester sowie Toluol und 0,05 g Diammonphosphat versetzt; ebenfalls nach 5 Tagen wurde gefunden: Zeitwert 194 (Anhang Nr. 62).

In beiden Fällen betrug die Invertinwirkung 125 % von der ursprünglichen.

Beim Zerreiben der frischen Hefe pflegt eine derartige Vermehrung der enzymatischen Wirksamkeit nicht einzutreten, denn die Bestimmungen mit zerriebener Hefe waren gute Bestätigungen der Invertinbestimmung in frischer Hefe. Als aber die Hefe vom 2. Versuch, eine besonders invertinarmer (Minutenwert 603) Hefe (17. Dezember 1919 von der Brauerei nach mehrwöchentlichem Stillliegen des Gärbetriebes geliefert), mit der 2- bis [37] 3fachen Menge Seesand 2 Stunden kräftig zerrieben und mit Wasser $\frac{1}{2}$ Stunde geschüttelt wurde, lieferte sie 110 % (± 4) des ursprünglichen Invertins (Anhang Nr. 67).

Da man nie eine Hemmung des Invertins, günstige Wasserstoffzahl vorausgesetzt, gefunden hat, wird die einfachere Erklärung den Vorzug verdienen, daß die Zunahme an Invertinwirkung mit Invertinbildung aus einem Zymogen gleichbedeutend ist. Dann bedeuten die Beobachtungen, daß die Hefezelle oft nur fertiges Invertin enthält und öfters neben dem fertigen in untergeordnetem Maße eine Vorstufe desselben.

VII. Über die Freilegung des Invertins.

Das Verhalten der unter verschiedenen Bedingungen an der Luft oder in der Wärme getrockneten und der mit Aceton entwässerten oder mit Alkohol vorbehandelten Hefe und die Abhängigkeit des Lösungsvorganges von der Temperatur ließ vermuten, daß der Auflösung des Invertins ein enzymatischer Prozeß vorausgehe. Da bei der durch Zusatz von Ammoniak abgeänderten Hudsonschen Methode der Abbau der Eiweißkörper durch Endotryptase gehemmt, die Auflösung des Invertins aber befördert wird, so ist die Freilegung des Invertins wahrscheinlich eine einzelne, getrennt von den Hauptvorgängen der Autolyse verlaufende, andere Wasserstoffionenkonzentration erfordernde Reaktion. Sie verläuft glatt in neutralem Medium und wird durch Säure beeinträchtigt. Das Invertin freilegende Enzym scheint gegen Säure

ähnlich empfindlich zu sein wie Maltase, sogar noch empfindlicher. Nach einer Arbeit von R. WILLSTÄTTER und W. STEIBELT¹ gelingt es, die Maltase der frischen Hefe quantitativ zu bestimmen durch rasche Verflüssigung mit Essigester, Neutralisieren der gebildeten Säure und Einwirkung auf Maltose unter Pufferzusatz. [38] Aber unter denselben Bedingungen, die für die Maltase noch erträglich sind, leidet die Einrichtung für die Freilegung der Maltase²) und der Saccharase. Auch bewirkt für die Freilegung der Zusatz von gefälltem Calciumcarbonat einen weniger wirksamen Schutz als für die Maltase selbst.

Die Beobachtungen sind mit der herrschenden Annahme³) unvereinbar, daß das Invertin anders als Zymase nach der Abtötung der Hefe frei liege. Am deutlichsten sprechen für einen örtlichen Schutz oder für eine Verankerung des Invertins an eine unlösliche Komponente, nicht so sehr für eine wirkliche chemische Bindung als eher für einen Adsorptionszustand, die Löslichkeit des Invertins beim Verreiben der Hefe und die Lösungserscheinungen bei Anwesenheit verschiedener Zellgifte.

a) Löslichkeit des Invertins der zerriebenen Hefe.

Es ist unbekannt, wie es sich mit der Löslichkeit des Invertins frischer Hefe beim Zerreiben verhält, nur der Invertingehalt in der zerriebenen Hefe selbst war bisher geprüft. Nun erweist sich der lösliche Anteil des Invertins, der nach sichtlicher Verletzung der Zellstruktur rasch in Lösung gebracht werden kann, als überraschend klein (Tab. 12). Der unmittelbar lösliche Anteil stellt auch das Maximum dessen dar, was in den Hefepreßsaft übergeht. Neben diesem [39] auffallenden Ergebnis treten die differierenden Einzelheiten der Versuche an Bedeutung zurück. Natürlich erschienen die Versuche durch den physiologischen Zustand der Hefe stark beeinflusst. Es spielt auch die im vorigen Abschnitt behandelte postmortale Neubildung des Invertins mit herein, worauf das abweichende Ergebnis des schon oben besprochenen Versuchs 5 der Tab. 12 zurückzuführen ist.

Die Hefe wurde mit verschiedenen Mengen Seesand kräftig zerrieben und mit verschiedenen Mengen Wasser (mit dem doppelten bis zehnfachen Gewicht) gleich lange (1½ Stunde) ausgelaugt. Obwohl nach dem mikroskopischen Bilde die Verletzung der Hefezellen rasch gelingt, wird die Invertinausbeute im Filtrat sehr klein, wenn man nur darauf ausgeht, die Hefezelle zu zerreißen und sie steigt, wenn mit größerer Sandmenge energisch zerrieben wird.

¹ Zeitschr. f. physiol. Chem. **111**, 157 [1920].

²) Nach unveröffentlichten Versuchen von WILLSTÄTTER und STEIBELT (*Abh.* 62).

³) O. SVANBERG und H. V. EULER, *Fermentforschung* **4**, 90 [1920], druckten vor kurzem, als sie den hemmenden Einfluß von Kupfersulfat auf die Autolyse der Hefe und die Auflösung des Invertins untersuchten, ihre Anschauung folgendermaßen aus:

„Diesen Effekt des Kupfersalzes könnte man etwa damit erklären, daß die Abscheidung des Enzyms mit einem enzymatischen Vorgang verknüpft ist, der vom Kupfer gehemmt wird. Indessen deuten — wie der eine von uns mehrfach hervorgehoben hat — zahlreiche andere Tatsachen darauf hin, daß die Saccharase in der lebenden Hefezelle zum großen Teil schon in freiem Zustand vorkommt.“

Tabelle 12. Lösbares Invertin in zerriebener frischer Hefe.

Nummer	Versuchsanordnung	Dauer des Zerreibens Stunden	Zeitwert der Hefe	Zeitwert der filtr. Invertinlösung auf Hefe bezogen	Invertin im Filtrat in Proz.
1. (Anh. Nr. 63)	100 g Hefe mit 50 g Seesand und 200 ccm Wasser	1/2	258	1950	13
2. (Anh. Nr. 64)	50 g Hefe mit 50 g Seesand	a) 1/2	330	1280	26
	a) mit 100 ccm Wasser b) „ 500 „ „	b) 1		1080	31
3. (Anh. Nr. 65)	50 g Hefe mit 50 g Seesand und 200 ccm Wasser	3/4	350	660	31
4. (Anh. Nr. 66)	25 g Hefe mit 50 g Seesand und 250 ccm Wasser	a) 1/2	285	375	76.5
	b) 2 1/2			365	78
5. (Anh. Nr. 67)	10 g Hefe mit 25 g Seesand und 100 ccm Wasser	2	603	505	119

[40] Auch beim Zerreiben getrockneter Hefe unter Befeuchten ist der rasch mit Wasser lösbare Anteil gering (unten Versuch 1 und 2a), was in Anbetracht der Schwierigkeit zu erwarten war, die ja schon die Invertinbestimmung in getrockneter Hefe ohne Extrahieren geboten hat. Bei langer Dauer des Zerreibens der befeuchteten Trockenhefe steigt nicht nur der überhaupt bestimmbare, sondern auch der rasch extrahierbare Anteil bedeutend an; während des Zerreibens dürfte sich mehr und mehr die enzymatische Freilegung vollziehen.

	Dauer des Zerreibens Stunden	Wert im Auszug Invertin Proz.
1. Hefe, im Luftstrom von 33° getrocknet (Anh. Nr. 68)	1/2	33
2. Hefe, mit Alkohol und Äther getrocknet (Anh. Nr. 69)	a) 1/2	36
	b) 1 1/2	71
3. Hefe, durch Liegen an der Luft getrocknet (Anh. Nr. 70)	2	91
4. Hefe, im Luftstrom von 55° getrocknet (Anh. Nr. 71)	2	78

b) Löslichkeit des Invertins nach Hefeverflüssigung durch verschiedene Zellgifte.

C. S. HUDSON¹ bewirkte die rasche Autolyse durch Verflüssigung der Hefe mit verschiedenen abtötenden Mitteln wie Chloroform, Äther, Toluol, Essigester, Aceton. Bei seiner Darstellung der Invertinlösung erzielte HUDSON eine bedeutende Verbesserung der invertierenden Wirkung im Extrakt, als er das anfangs angewandte Chloroform durch Toluol ersetzte. In einer Fußnote erwähnte er, daß die Anwendung von Essigester, obwohl derselbe nach den amerikanischen Patenten 785733 und 785734 besonders geeignet sein soll, um die Inhaltsstoffe der Hefe herauszulösen, zu sehr schwachen Invertinlösungen führe.

[41] In der Tat ist die Löslichkeit des Invertins bei der Abtötung der Hefe mit verschiedenen Mitteln merkwürdig ungleich. Seine Löslichkeit scheint desto geringer zu sein, je rascher das Zellgift die Verflüssigung der Hefe bewirkt hat. Dieses Ver-

¹ Journ. Am. chem. soc. 36, 1566, 1568 [1914].

halten ist nicht erklärt worden; es wird kaum anders zu verstehen sein, denn als eine Beeinflussung des enzymatischen Vorganges der Invertinfreilegung. Die Freilegung des Invertins wird durch gewisse Zellgifte nicht nur gehemmt, sie wird verhindert. Denn wenn wir die mit Essigester eingeleitete rasche Autolyse nach Abtrennung der Flüssigkeit unter Anwendung von Toluol fortsetzen, so wird kein Invertin mehr in Lösung gebracht, obwohl das Enzym noch unversehrt in den Heferückständen enthalten ist. Auch nach Verreiben der Hefe wird beim Befeuchten mit Essigester kein weiteres Invertin löslich. Die Unlösbarkeit des Invertins bei Anwesenheit von Essigester braucht dennoch nicht auf einer spezifischen Giftwirkung zu beruhen, sondern bei der Abtötung der Hefe setzt Säurebildung ein, bei Toluol langsam, rasch bei Essigester, während Chloroform zwischen beiden steht. Nur bei der Hefeverflüssigung mit Toluol kommt es, da die Säure langsam auftritt und zugleich wegdissoziiert, zu keiner bedeutenden und für die Freilegung gefährlichen Säurekonzentration. Es war daher möglich, Invertin doch auch bei Verflüssigung der Hefe mit Essigester in guter Ausbeute zu gewinnen, wenn durch Neutralisation mit Ammoniak oder anderen Mitteln die bei der Abtötung gebildete Säure unschädlich gemacht wurde.

Versuche mit Essigsäureäthylester.

Preßhefe verwandelt sich beim Vermischen mit etwas Essigester innerhalb einer oder in wenigen Minuten in einen dünnen Brei. Auch wenn die Hefe zuerst mit dem gleichen Gewicht Wasser angeschüttelt wurde, so erfolgt auf Zusatz von Essigester (10 ccm auf 100 g Hefe) in einigen Minuten schon deutliche und mit der [42] Zeit rasch fortschreitende Verflüssigung, während der Zustand merklicher Verflüssigung bei Chloroform in einer halben Stunde, bei Toluol erst in 2 bis 3 Stunden erreicht wurde.

Zur Extraktion wurde die Hefe mit dem gleichen Gewicht Wasser und dann mit Essigester versetzt und zwar bei den späteren Versuchen der Tab. 13 immer mit 10 ccm auf 100 g, während bei den ersten Versuchen Differenzen in den Essigester-mengen vorkamen, die möglicherweise nicht ohne Einfluß waren. Abgesehen von den ersten Versuchen war der Essigester immer besonders gereinigt und kam neutral reagierend zur Anwendung. Die Tab. 13 zeigt, daß die Ausbeute bei der Essigesterautolyse durch verschiedene Neutralisationsmethoden oft, aber nicht durchwegs gesteigert werden konnte.

Tabelle 13. Invertinlösung durch rasche Autolyse unter Zusatz von Essigester.

Hefeprobe	Versuchsanordnung	Zeitwert der Hefe	Invertinausbeute im Filtrat (in Proz.)	
			nach 3 Tagen	nach 5 Tagen
1 (Anh. Nr. 72)	Essigester, sauer reagierend	61.140	61.28	61.37
2 (Anh. Nr. 73)	Essigester, neutral reagierend	30.5	6.6	—
3 (Anh. Nr. 74)	a) mit sauer reagierendem Essigester	36.1	44.7	—
	b) mit neutral reagierendem Essigester	—	53	—
	c) mit allmähl. NH_3 -Zusatz neutral gehalten	—	82	71

Hefeprobe	Versuchsanordnung	Zeitwert der Hefe	Invertinausbeute im Filtrat (in Proz.)	
			nach 3 Tagen	nach 5 Tagen
4. (Anh. Nr. 75)	unter Zusatz von 5 g CaCO_3 auf 100 g	417	76	—
5. (Anh. Nr. 76)	a) unter Zusatz von 5 g MgO auf 100 g	100	10	15
	b) unter Neutralisieren mit NH_3		17	31
6. (Anh. Nr. 77)	a) mit 3,3 g KHCO_3 auf 100 g	410	26	24
	b) ebenso, unter Durchleiten von CO_2		36,2	35
	c) unter Neutralisieren mit NH_3		14,7	16
7. (Anh. Nr. 78)	unter Neutralisieren mit NH_3	350	18,5	—
8. (Anh. Nr. 79)	unter Zusatz von 2,5 g $(\text{NH}_4)_2\text{HPO}_4$	327	50	—
9. (Anh. Nr. 80)	a) ohne Zusatz	603	—	10
	b) mit der 10fachen Menge Wasser		—	12
10. (Anh. Nr. 81)	ohne Zusatz	285	—	5
11. (Anh. Nr. 82)	a) ohne Zusatz	245	—	8,5
	b) mit der 10fachen Menge Wasser		—	7,5

In den nach der Essigesterautolyse abfiltrierten Heferückständen ermittelten wir unter den üblichen Bedingungen der quantitativen Bestimmung, so wie wenn es frische Hefe wäre, das Invertin. Obwohl man so gewiß nicht den wahren Betrag des vorhandenen Enzyms bestimmen kann, waren die gefundenen Invertingehalte noch groß (Tab. 14). Mit diesen Heferückständen setzten wir nun die Autolyse bei Gegenwart von Toluol lange fort und zwar so, daß die mit Essigester autolyse und ausgewaschene Hefe mit gleich viel Wasser, wie der erste Auszug enthielt, aufgeschlämmt und mit 10% Toluol versetzt wurde. Aus der letzten Reihe der Tab. 14 geht hervor, wie wenig Invertin bei dieser weiter geführten Autolyse noch in Lösung gebracht werden kann.

[44] Tabelle 14. Invertinlösung durch sukzessive Autolyse mit Essigester und Toluol.

Hefeprobe	Dauer der weiteren Autolyse mit Toluol	Invertinlösung mit Essigester bezogen auf die frische Hefe	Invertin in den Heferückständen nach Essigester- autolyse	Invertinlösung durch fortge- setzte Autolyse mit Toluol
		Proz.	Proz.	Proz.
Nr. 2 der Tab. 13 (Anh. Nr. 73)	2 Tage	6,6	—	<2
Nr. 1 der Tab. 13 (Anh. Nr. 72)	—	ca. 37	ca. 25	—
Nr. 7 der Tab. 13 (Anh. Nr. 78)	3 Tage	48,5	16	8
Nr. 6 der Tab. 13 (Anh. Nr. 77)	—	16	125	—
Nr. 10 der Tab. 13 (Anh. Nr. 81)	4 Tage	5	74	2
Nr. 11a der Tab. 13 (Anh. Nr. 82)	10 Tage	8,5	74	4
Nr. 11b der Tab. 13 (Anh. Nr. 82)	10 Tage	7,5	76	5
Zerriebene Hefe, Nr. 2 der Tab. 15 (Anh. Nr. 65)	4 Tage	45	70	2

Versuche des Zerreibens und darauffolgender Behandlung mit Essigester.

Der Zustand, in dem das Invertin im Augenblick der Abtötung des Pilzes vorhanden ist, läßt sich durch geeignete Behandlung mit Essigester fixieren, während bei Gegenwart von Toluol weiter das unlösliche Invertin in lösliches übergeht. Dazu stimmt auch die Löslichkeit des Invertins nach dem Zerreiben der Hefe. Unsere Versuche, bei Gegenwart der verschiedenen Antiseptica zu autolysieren, schlossen sich an die

Prüfung der Extrahierbarkeit beim Verreiben an. Von den Hefeproben der Versuche 1 und 3 der Tab. 12 verrieben [45] wir je 50 g mit 50 g Seesand entsprechend jenen Versuchen 30 und 45 Minuten lang und versetzten den Brei mit 100 ccm Wasser und 10 ccm von Essigester oder anderem Zellgift, um ihn 4 Tage lang der Autolyse zu überlassen.

War die Hefe reichlich lang genug zur Verletzung der Zellstruktur mit Sand zerrieben, so löste sich doch nur ein Teil des Invertins rasch in reinem Wasser, bei Gegenwart von Essigester auch bei langer Dauer nicht mehr (Tab. 15), bei Gegenwart von Toluol viel mehr. Durch mehrere Stunden dauerndes kräftiges Zerreiben wurde, wie oben gezeigt, die Menge des rasch löslichen Invertins gesteigert; auch dann lieferte längere Autolyse mit Essigester keinen Zuwachs an löslichem Invertin.

Tabelle 15.
Lösbarkeit d. Invertins aus zerriebener Hefe bei d. Autolyse in Essigester od. Toluol.

Nr.	Versuch	Dauer des Zerreibens Stunden	Ausbeute an sofort löslichem Invertin Proz.	Ausbeute in viertägiger Autolyse	
				mit Essigester Proz.	mit Toluol Proz.
1 (Anh. Nr. 63)	Vers. 1 von Tab. 12	1	13	19	92
2 (Anh. Nr. 63)	Vers. 3 von Tab. 12	4	81	48	103
3 (Anh. Nr. 64)	Vers. 16 von Tab. 12	2 $\frac{1}{2}$	78	71	—

Versuche mit Essigester—Toluol-Mischung.

Die vom Essigsäureester bei der Auflösung des Invertins hervorgerufene Schädigung war vermindert (Tab. 13) beim Neutralisieren der auftretenden Säure; sie wird ganz vermieden, wenn man bei der Einwirkung auf die Hefe außerdem den Essigester mit dem gleichen Volumen Toluol verdünnt. Auch unter diesen Umständen wird rasch weitgehende Verflüssigung der Hefe erreicht.

[46] Je 300 g Hefe wurden mit 300 ccm Wasser unter Zusatz von 15 ccm Toluol und 15 ccm Essigester mit oder ohne Puffer, dessen Menge meistens 2,5% von der Hefe betrug, angeschüttelt und nach 3 bis 5 Tagen filtriert.

Tabelle 16. Invertinlösung mit Ammonphosphat—Essigester—Toluol.

Versuchsanordnung	Zeitwert der Hefe	Zeitwert der Invertinlösung	Ausbeute mit Essigester—Toluol	Ausbeute im Vergleichversuch mit Toluol allein
			Proz.	Proz.
Erste Hefe, mit Ammonphosphat, 3 Tage (Anh. Nr. 83)	315	300	105	103
Zweite Hefe, mit Ammonphosphat, 5 Tage (Anh. Nr. 84)	312	143	219	205
Dritte Hefe, mit Ammonphosphat, 3 Tage (Anh. Nr. 85)	319	187	199	—
Dieselbe, mit Natriumphosphat, 3 Tage	—	195	190	—
Vierte Hefe, mit Ammoniak, 3 Tage (Anh. Nr. 86)	419	326	129	—
Fünfte Hefe, mit Calciumcarbonat ¹ , 3 Tage (Anh. Nr. 87)	359	525	66,5	—

¹ Mit Toluol allein (siehe Abschn. V) wirkt Calciumcarbonat günstiger als bei der rascheren Verflüssigung mit Essigester—Toluol.

Durch diese rasche Autolyse bei Gegenwart von Ammoniumphosphat und Essigester + Toluol gewinnen wir die invertinreichsten Auszüge (Tab. 16); indessen scheint in diesen Versuchen kein erheblicher Vorteil auf der Gegenwart von Essigsäureester neben Toluol zu beruhen.

[47] Tabelle 17. Rasche Autolyse unter Anwendung von Chloroform.

Nr.	Versuchsanordnung	Invertinlösung mit Chloroform			Invertinlösung mit Toluol	
		Zeitwert der Hefe	Zeitwert auf Hefe bez.	Ausbeute Proz.	Zeitwert	Ausbeute Proz.
1. (Anh. Nr. 88)	Hefe ohne Zusatz, 3 Tage	393	545	66,6	280	130
2. (Anh. Nr. 89)	Hefe ohne Zusatz, 3 Tage	327	1080	30	380	86
3. (Anh. Nr. 90)	Hefe 100 g mit 5 g Calciumcarbonat, 3 Tage	417	650	64	300	140
4. (Anh. Nr. 91)	Hefe ohne Zusatz, 3 Tage	ca. 360	1200	ca. 30		
	Dieselbe mit Ammoniumphosphat, 3 Tage		515	ca. 70		
5. (Anh. Nr. 92)	Hefe ohne Zusatz, 3 Tage	ca. 360	1200	ca. 30		
	Dieselbe mit Ammoniumphosphat, 3 Tage		162	ca. 78		
6. (Anh. Nr. 93)	Hefe mit Ammoniumphosphat, 5 Tage	288	293	98,5	357	85
7. (Anh. Nr. 94)	Hefe mit Ammoniumphosphat, 5 Tage	250	260	96	191	131
8. (Anh. Nr. 95)	Hefe mit Ammoniumphosphat, 5 Tage	312	180	165	153	205

[48] Versuche mit Chloroform.

Nach C. S. HUDSON liefert die rasche Autolyse bei Gegenwart von Chloroform viel geringere Invertinausbeute als mit Toluol. Da wir diesen Unterschied, den die Versuche 1 und 2 der Tab. 17 bestätigen, auf die Schädigung des invertin-freilegenden Enzyms zurückführen, so suchen wir ihn durch Neutralisieren der bei der ziemlich raschen Hefeabtötung entstehenden Säure zum Verschwinden zu bringen. Mit Calciumcarbonat gelingt es nicht, weil dieses nicht in die Hefezelle gelangt. Dagegen bewirkt Ammoniumphosphat, von dem wir 2,5 g auf 100 g Hefe anwenden, daß das Invertin mit hoher Ausbeute in Lösung geht (Tab. 17, Nr. 6 bis 8), wenn auch meist nicht in ebenso hoher wie bei Anwendung von Toluol.

VIII. Zur Freilegung der Begleitstoffe.

Die Begleitstoffe des Invertins, die den Gang der Reinigung, namentlich die Adsorption des Enzyms und seine Elution aus dem Adsorbat beeinflussen, gehen aus der Hefe ebensowenig durch einfache Extraktion hervor, wie das Invertin selbst. Vielmehr spielen auch hier enzymatische Abbauvorgänge eine große Rolle, und es lassen sich sogar in dem allgemeinen Wirrsal des Protoplasmaabbaues einzelne enzymatische Vorgänge bestimmen, leiten und unterdrücken, die gewisse Begleitstoffe in die Lösung überführen.

Soweit es sich um Begleitstoffe aus der Klasse der Eiweißkörper im weitesten Sinne handelt, wurde im vorausgehenden schon angedeutet, daß das Invertin der

Autolyse von O'SULLIVAN und THOMPSON und der raschen Autolyse nach HUDSON von vielen Reaktionsprodukten des Eiweißabbaues durch Endotryptasen, von Peptiden und Aminosäuren, begleitet wird, und daß es arm an genuine Proteinen oder frei von ihnen ist. Die Unterdrückung der Endotryptase im Verfahren der Neutralextraktion (mit Ammoniak oder Ammonium- bzw. Natriumphosphat) [49] lieferte uns dagegen an höher molekularen Eiweißkörpern reiche, an abgebauten arme Invertinlösungen. Das Verhalten des Invertins in den bei saurer Reaktion und in den bei neutraler oder schwach alkalischer Reaktion dargestellten Auszügen ist so verschieden, daß es nicht möglich ist, für die im Kapitel B beschriebene Reinigung mit Aluminiumhydroxyd den Extrakt nach HUDSON durch die schönen, invertinreichen, bei neutraler Reaktion gebildeten Hefeauszüge zu ersetzen.

Die nach der Autolyse von den Heferückständen abfiltrierten Invertinlösungen ändern beim Stehen ihre Zusammensetzung. Das gilt namentlich für die nach HUDSON dargestellten, sauer reagierenden Hefeflüssigkeiten. In ihnen setzt sich die Proteolyse fort. Bei langem Stehen beobachtet man zunehmendes Auskrystallisieren einfacher Aminosäuren und Hand in Hand Abnahme der beim Verdünnen mit Aceton ausfallenden, koagulierenden Eiweißkörper. Solche gealterte Invertinlösungen zeigten das günstigste Verhalten bei der Reinigung nach der Adsorptionsmethode, so daß wir daraus allein durch Adsorption mit Aluminiumhydroxyd und Elution mit Ammoniak Invertin vom Minutenwert 1 erhielten.

Noch wichtiger ist ein im voranstehenden noch nicht erwähnter anderer Begleitstoff, über dessen Bedeutung für das Invertin die Ansichten am weitesten auseinandergehen, der Hefegummi. H. V. EULER und O. SVANBERG, die in der Darstellung von Invertin hohen Reinheitsgrades am erfolgreichsten waren, kamen vor kurzem bei der Reinigung von Invertin durch Dialyse und bei seiner Analyse zu dem Resultat¹, daß sich die von EULER und A. FODOR² früher geäußerte Hypothese von der chemischen Verwandtschaft zwischen Saccharase und Hefegummi auch heute aufrecht erhalten lasse. Auch bei unserem Verfahren der Reinigung mit Aluminiumhydroxyd (Kapitel B, III und C, II) folgt der Hefegummi [50] stets dem Invertin. Und die letzten Invertinpräparate von H. V. EULER und O. SVANBERG³) enthalten so viel Hefegummi, daß sie bei der Hydrolyse mit verdünnter Schwefelsäure 75 bis 92% Monose liefern.

Entgegengesetzt war das Ergebnis der Untersuchungen von E. SALKOWSKI⁴) über den Hefegummi und das Invertin der Hefe. Er fand, „daß es unter Umständen gelingt, stark wirksame Invertinlösungen zu erhalten, in denen sich auch nach starkem Eindampfen Gummi nicht nachweisen läßt“. Dieser Satz wird im Kapitel C unserer Arbeit durch die Reinigung des Invertins mit Kaolin bestätigt.

¹ Zeitschr. f. physiol. Chem. **110**, 175 [1920].

² Zeitschr. f. Physiol. Chem. **72**, 330 [1911].

³) Zeitschr. f. physiol. Chem. **110**, 175, 185 [1920]; O. SVANBERG: Zeitschr. f. physiol. Chem. **109**, 65, 86 [1920].

⁴) Zeitschr. f. physiol. Chem. **61**, 124 [1909]; s. auch K. OSHIMA: Zeitschr. f. physiol. Chem. **36**, 42 [1902], und dagegen B. HAFNER: Zeitschr. f. physiol. Chem. **42**, 1 [1904].

Beim Ausziehen der Hefe mit Chloroformwasser von möglichst 0° konnte E. SALKOWSKI gummiarme oder sogar gummifreie Lösungen darstellen, die Invertin enthielten. Freilich sind solche Invertinlösungen sehr schwach, und sie enthalten nach unseren quantitativen Bestimmungen (Abschnitt IV, 2) höchstens ein paar Prozent vom Invertin der Hefe.

Die Methode von SALKOWSKI, gummiarne Hefeauszüge darzustellen und auf Invertin zu verarbeiten, läßt sich, wie auch SALKOWSKI selbst gefunden hat, schwer in einen präparativen Maßstab übertragen. Aber die quantitative Prüfung von Invertinlösungen, die unter Anwendung verschiedener Zellgifte erhalten wurden, bestätigt, daß große Differenzen im Hefegummigehalt vorkommen, und sie lehrt, daß es sich dabei nicht um einen einfachen Lösungsvorgang handelt. Wahrscheinlich wird der Hefegummi nach der Abtötung der Hefe durch einen gewissen enzymatischen Vorgang erst freigelegt, der andere Bedingungen erfordert als der enzymatische Eiweißabbau und der unter ähnlichen Bedingungen wie die Invertinauflösung günstig verläuft. Außerdem wäre es [51] auch möglich, daß der Hefegummi unter bestimmten Bedingungen der Wasserstoffionenkonzentration durch enzymatische Hydrolyse aus dem Extrakt verschwände.

Die Auflösung des Gummis aus der Hefe ist bei der raschen Autolyse unter Anwendung von Chloroform gehemmt, dagegen verläuft sie gut bei der raschen Autolyse nach HUDSON mit Toluol. Es dürfte sich hier so wenig wie bei dem Lösungsprozeß des Invertins um eine spezifische Wirkung des Chloroforms handeln, sondern eher darum, daß das Auftreten des Hefegummis in der Autolyse eine bestimmte Reaktion des Mediums, und zwar in der Hefezelle zur Voraussetzung hat. Als wir nämlich die Invertindarstellung durch die rasche Autolyse bei Gegenwart von Chloroform wiederholten, aber unter Zusatz von Ammoniumphosphat, wurde der Gehalt an Hefegummi sehr groß. Und er war gleichfalls besonders groß bei der Invertingewinnung mit Toluol-Essigester-Ammoniumphosphat.

Zur Bestimmung des Hefegummis wandten wir die Methode der quantitativen Bestimmung mit Fehlingscher Lösung nach E. SALKOWSKI¹ an. Sie liefert uns keine genauen, aber der Größenordnung nach zuverlässige Werte, während wir die qualitative Prüfung mit Kupfersulfat, Ammoniak und Natronlauge nach E. SALKOWSKI² bei den Hefeextrakten nicht mit Sicherheit anzuwenden vermochten. In reineren Hefegummilösungen war diese Prüfung mit dem Reagens von SALKOWSKI noch in Verdünnungen von 1:5000 zuverlässig, wenn das Ammoniak vorsichtig bemessen wurde. Man muß genug Ammoniak anwenden, um das Kupfer in Lösung zu bringen und zu halten, aber Überschuß von Ammoniak vermeiden, da darin die Hefegummi-Kupfer-Verbindung auch bei Gegenwart von Natronlauge löslich ist.

Für die vergleichenden Bestimmungen des Hefegummis stellten wir in den Versuchen 1 bis 4 der Tab. 18 aus der nämlichen Hefeprobe durch dreitägige Autolyse

¹ Zeitschr. f. physiol. Chem. 61, 124, 127 [1909].

² Ber. d. d. chem. Ges. 27, 407 [1894].

Extrakte dar; 2½ kg frischer Hefe wurden mit gleichem [52] Gewicht Wasser und z. B. mit 62 g Diammoniumphosphat und je 250 ccm Essigester und Toluol angesetzt. Die Bedingungen für die Vergleichsversuche waren ähnlich; für die Autolyse bei Gegenwart von Chloroform dienten 50 ccm von diesem auf 300 g Hefe mit 300 ccm Wasser. Nur diese mit Chloroform dargestellten Hefeauszüge wirkten auf Fehlingsche Lösung unmittelbar beträchtlich reduzierend, enthielten also reduzierenden Zucker.

Die Gummibestimmungen wurden mit je 50 ccm der nicht gereinigten Filtrate durch Fallen mit 30 ccm Fehlingscher Lösung und weitere Behandlung des Niederschlages nach SALKOWSKI ausgeführt, und die gefundenen Hefegummimengen (Tab. 18) auf 1 kg trockene Hefe umgerechnet. Die mit Chloroform dargestellte Invertinlösung enthielt 40mal weniger Hefegummi als die Lösung aus der Autolyse mit Essigester, Toluol und Ammoniumphosphat, während sich die Invertinmengen wie 1:3,3 verhielten. Der Gummigehalt der zuletzt angeführten Invertinlösung entsprach der von E. SALKOWSKI bestimmten Gesamtmenge in der Hefe (0,9%).

Tabell. 18. Gehalt verschiedener Invertinlösungen an Hefegummi.

Nr.	Darstellung der Invertinlösung	Zeitwert der Invertinlösung auf Hefe bez.	Gehalt an Hefegummi in 100 ccm	Hefegummi-gehalt in der Autolyseflüssigkeit aus 1 kg Trockenhefe
1.	Hefe mit Essigester + Toluol und Ammonphosphat	372	0,19%	70
2.	Hefe mit Toluol + Essigester und Ammonphosphat	380	0,24%	40
3.	Hefe mit Essigester und Ammonphosphat	680	0,18%	26
4.	Hefe mit Chloroform	10000	0,011%	1,8
5.	Hefe mit Chloroform und Diammonphosphat gab mit Fehlingscher Lösung einen starken Hefegummieniederschlag.			

[53]

IX. Darstellung von Invertinlösungen.

Aus den zahlreichen Varianten der raschen Autolyse ergeben sich für die praktische Anwendung folgende Verfahren:

1. Verfahren von HUNSON (rasche Autolyse bei Anwendung von Toluol).

Die frische Preßhefe wird in das gleiche bis doppelte Gewicht Wasser eingetragen, mit 5 bis 10% ihres Gewichtes an Toluol vermischt und nach kräftigem Durchschütteln, das man alle Tage wiederholt, bei Zimmertemperatur 4 bis 7 Tage der Autolyse überlassen. Nach wenigen Stunden setzt unter beträchtlicher Gasentwicklung Selbstgärung ein, die bis zum folgenden Tage beendet ist. Nach einer Woche filtrieren wir die Hefeflüssigkeit auf einer Reihe von Faltenfiltern ab. Es ist nicht ratsam, ein Filter mehr als einmal nachzufüllen. Der abfiltrierte Auszug beträgt etwa 1400 ccm für 1 kg 20- bis 22proz. Frischhefe (oder bei Anwendung von 2 Teilen Wasser 2100 ccm), d. i. ungefähr 80% der entstandenen Hefeflüssigkeit, und sein Trockengewicht 85 bis 123 g. Der darauf bezogene Zeitwert war 160 bis 206 bei Anwendung unserer Brauereihafen vom Minutenwert 230 bis 350.

HUNSON befreite die Invertinlösung mit Bleiacetat von Eiweißkörpern und unterwarf sie nach der Beseitigung des überschüssigen Bleies mit Schwefelwasserstoff der

Dialyse, und zwar sofort, da sonst die aus dem überschüssigen Bleizucker stammende Essigsäure zerstörend wirkte. Es ist zweckmäßig, einen größeren Bleiüberschuß zu vermeiden, indem man Tüpfelproben in Schwefelammonium macht. Wenn die Flüssigkeit schon ein wenig Blei enthält, gibt sie zwar noch etwas mehr Fällung mit weiterem Bleiacetat, erfordert aber nur noch wenig davon. Der Eiweißniederschlag ist reichlich und gut filtrierbar. Das Filtrat gibt mit Schwefelwasserstoff nur ein wenig kolloides Bleisulfid, [54] das mit spanischer Klärerde koaguliert und abfiltriert wird. Die hellgelbe Invertinlösung ist schon ohne Dialyse haltbar.

2. Verfahren der raschen Autolyse mit Essigester + Toluol (oder Toluol allein) unter Neutralisieren mit Ammoniak oder Ammonphosphat.

Das Verfahren hat den Vorzug günstigerer Invertinausbeute und etwas größerer Reinheitsgrade. Die Frischhefe wird nach dem Eintragen in das gleiche (oder doppelte) Gewicht Wasser durch Versetzen mit Toluol und Essigsäureester (je 50 ccm auf 1 kg) verflüssigt. Man beginnt bald die auftretende Säure mit verdünntem Ammoniak zu neutralisieren und vervollständigt die Neutralisation in den ersten Stunden oft und weiterhin am ersten Tage noch einige Male. Die Auflösung des Invertins erfordert 3 bis 4 Tage. Um die Invertinlösung filtrierbar zu machen, muß man sie mit Essigsäure neutralisieren, wodurch ein sehr starker Eiweißniederschlag entsteht, und läßt noch eine Stunde lang stehen. Dann lassen sich ungefähr 1500 ccm (aus 1 kg Hefe mit gleichem Gewicht Wasser) abfiltrieren mit meistens größerem Invertingehalt, als derjenige der Hefe war, und mit einem Trockengewicht von 57 bis 85 g. Der Zeitwert einer solchen Invertinlösung, auf Trockenrückstand bezogen, betrug 114 bis 142. Die weitere Reinigung zeigt keinen Unterschied gegenüber dem Hudsonschen Verfahren. Durch die Fällung mit Bleiacetat verminderte sich das Trockengewicht auf 47 (in mehreren Beispielen), während sich der Zeitwert auf 70 bis 90 verbesserte.

Die Anwendung von Ammonphosphat ist bequemer und gleichmäßiger, die Autolyseflüssigkeit in diesem Falle schon ohne Behandlung mit Essigsäure besonders gut filtrierbar, der Reinheitsgrad und die Invertinausbeute pflegt noch etwas höher zu sein. Man verwendet für 1 kg Frischhefe 25 g $(\text{NH}_4)_2\text{HPO}_4$. Die filtrierte Invertinlösung wird entweder direkt mit Bleiacetat von Phosphorsäure und Proteinen befreit oder man fällt zuerst mit Magnesiumchlorid die Phosphorsäure aus und [55] enteiweißt das Filtrat mit Bleizucker, in diesem Falle mit einer viel geringeren Menge. Die Reinigungsoperationen bewirkten in einem solchen Beispiel keinen Verlust von Invertin, auch die Fällung von Magnesiumammonphosphat adsorbierte kein Enzym. Das Verhalten dieser Neutralextrakte war aber bei verschiedenen Darstellungen merk- würdig ungleich.

3. Invertinlösung aus Trockenhefe.

Da die frische Hefe von Lieferung zu Lieferung Unterschiede im Verhalten und im Invertingehalt aufweist, so wird die Verarbeitung gleichmäßiger und erfordert eine geringere Zahl von Analysen, wenn die Hefe getrocknet und die einzelnen Lieferungen vermischt werden.

Die Hefe wird an der Luft ausgebreitet und langsam getrocknet. Die gemahlene Trockenhefe wird mit der 10fachen Menge Wasser und der ihr gleichen oder halben Menge Toluol vermischt und einige Zeit gerührt oder an der Maschine geschüttelt. Für die Reinheit des Invertins ist es besser, bei Zimmertemperatur die Auflösung in 2 bis 3 Tagen vor sich gehen zu lassen, als das Verfahren durch Erwärmen abzukürzen. Auch bei der entwässerten Hefe bedeutet die Neutralisation eine Verbesserung und Abkürzung und, da der größte Teil der Säure rascher als bei frischer Hefe auftritt, so ist das Neutralextraktionsverfahren hier besonders bequem. Der Zeitwert einer solchen Invertinlösung, ungünstiger als bei der Autolyse von Frischhefe, war 260.

B. Über die Adsorption des Invertins und Elution aus dem Adsorbat.

I. Theoretischer Teil.

Es war beabsichtigt, das Invertin durch abwechselnde Adsorption mit elektro-positiven und elektronegativen Adsorbentien auf höhere Reinheitsgrade zu bringen. Die präparative Anwendung der Adsorptionsmethode ist [56] durch die Untersuchungen von L. MICHAELIS wesentlich gefördert worden. In der ersten Arbeit von L. MICHAELIS¹ über „Die Adsorptionsaffinitäten des Hefeinvertins“ wurde dieses als ein entschieden elektronegatives Kolloid gekennzeichnet. Es ließ sich nicht adsorbieren durch elektro-negative Adsorbentien, Kaolin, Mastix, Arsensulfid, dagegen vollständig durch Eisen- und Aluminiumhydroxyd. Diese Angaben vervollständigten L. MICHAELIS und M. EHRENREICH² in ihrer Abhandlung über „Die Adsorptionsanalyse der Fermente“. Sie wählten solche Adsorbentien, „bei denen eine mechanische Adsorption nicht in Frage kommt“, nämlich solche, die „unter allen Bedingungen entschiedene und ein-sinnige Ladungen tragen“, wie Kaolin, Tonerde und Eisenhydroxyd. Dabei wurde festgestellt, daß alle Substanzen, die durch Kaolin adsorbiert werden können, Basen sein müssen, alle Substanzen, die durch Tonerde adsorbiert werden können, Säuren sein müssen. Daraus folgerten MICHAELIS und EHRENREICH: „Auf Grund dieses Leitsatzes sind wir aber in die Lage gesetzt, mit Leichtigkeit die elektrochemische Natur der von uns geprüften Fermente festzustellen. Invertin wird bei allen Reaktionen von Tonerde adsorbiert, bei keiner Reaktion von Kaolin, hat also den Charakter einer Säure.“

Gegenüber diesen begleitenden Betrachtungen ist zu berücksichtigen, daß die Enzyme nicht als reine Stoffe vorliegen. Man findet sie in den aus tierischen oder pflanzlichen Organen oder aus Pilzen gewonnenen Auszügen mit einem großen Vielfachen komplizierter organischer Verbindungen vergesellschaftet, nicht einfach im Zustand eines Gemisches, sondern durch Kräfte verbunden, wie sie auch in den Adsorptionsverbindungen mit unlöslichen Adsorbentien wirken. Auch wenn wir den relativen Gehalt der Hefeauszüge gegenüber denjenigen, mit welchen frühere Adsorptionsversuche ausgeführt wurden, der [57] Größenordnung nach steigern, so überwiegt

¹ Biochem. Zeitschr. 7, 488 [1907/08].

² Biochem. Zeitschr. 10, 283 [1908].

dennoch nicht das Invertin, sondern die Masse der Begleitstoffe. Sie sind in ihrer Zusammensetzung durchaus nicht konstant, sondern, wie im Kapitel A gezeigt wurde, kann man die Autolyse des Pilzprotoplasmas verschieden leiten, so daß die Natur der amphoteren Stoffe aus der Klasse der Proteine und der Proteinabbauprodukte ungemein schwankt. Davon ist das Verhalten gegen Adsorbentien und im Adsorbate abhängig.

Daher sagt die Adsorptionsanalyse oder die elektrische Überführung über die Natur eines Fermentes nichts aus, sondern sie läßt nur erkennen, ob in dem aus einem Ferment und seinen jeweiligen Begleitstoffen gebildeten Additions- oder Adsorptionsprodukt die Säure- oder Basennatur überwiegt. Dabei hängt es von schwer bestimmbareren Versuchsbedingungen ab, daß das Enzym in die eine oder andere Assoziation mit Begleitstoffen, in eine elektropositive oder eine elektronegative gelangt.

Ein Beispiel aus dem nachstehenden Kapitel für diese Betrachtung ist das Verhalten des Invertins gegen Kaolin. Wenn das Enzym durch Adsorption mit Aluminiumhydroxyd und Elution aus dem Adsorbat von einem bedeutenden Teil des Ballastes befreit worden ist, so wird es aus der wäßrigen Lösung quantitativ durch Kaolin adsorbiert. Daraus ergibt sich, daß Invertin nicht elektronegativ, sondern amphoter ist, aber auch diese Folgerung gilt zwar für reinere, indessen gewiß noch unreine Präparate.

Noch mehr wie das Adsorptionsverhalten wird die Beständigkeit der Adsorbate durch die Begleiter bestimmt. Dieser Einfluß macht sich bei dem für die präparative Anwendung wichtigen Versuche geltend, die Adsorptionsverbindung eines Enzyms zu lösen. Dafür fehlte es bisher an Angaben und Methoden.

Für das Invertin sind in dieser Hinsicht nur zwei Versuche von H. v. EULER und S. KULLBERG¹ und [58] H. v. EULER und O. SVANBERG²) veröffentlicht worden. Im ersten Falle diente kolloide Eisenlösung zur Adsorption. Die Fällung behandelten EULER und KULLBERG mit 0,05proz. Salzsäure, und sie fanden in der entstandenen sauren Lösung die Wirksamkeit des Invertins gesteigert, aber die Ausbeute gering. Ebenfalls durch Auflösen in 0,1N-Salzsäure untersuchten EULER und SVANBERG das in ihrem neueren Versuche dargestellte Adsorbat von Invertin mit in der Kälte gefälltem Aluminiumhydroxyd. Dieses Adsorbens zeigte nach EULER und SVANBERG „kein selektives Adsorptionsvermögen, weder gegen die Saccharase noch gegen die inaktiven Begleitsubstanzen derselben“.

Die Methode der Enzymadsorption und Zerlegung des Adsorbates ist am Beispiel der Peroxydase³) weiterentwickelt worden, das uns für die Versuche mit Invertin als Vorbild diente. Für die Bindung und Entbindung des Enzyms bedeutete es eine Verbesserung³), zwei verschiedene Lösungsmittel anzuwenden, um „die Verteilung der Peroxydase zwischen Lösungsmittel und Adsorbens zugunsten des letzteren bei der Adsorption, im entgegengesetzten Sinne bei der Umkehrung des Vorganges, der Elution, zu beeinflussen“. Auch die Adsorption des Invertins wird vervollkommenet,

¹ Zeitschr. f. physiol. Chem. **73**, 335 [1911].

² Zeitschr. f. physiol. Chem. **107**, 260, 260 [1919].

³ R. WILLSTATTER, diese Annalen **422**, 47 [1921].

³) a. a. O., S. 61.

indem man statt wäßriger Lösungen wäßrig-acetonige anwendet. Mit dreimal weniger Adsorbens entstehen Adsorbate, in denen das Verhältnis von Invertin zum Trockenrückstand dreimal günstiger ist als bei der Adsorption aus wäßriger Lösung.

Ein weiterer Fortschritt bestand in der fraktionierten Adsorption der Peroxydase, die auf zwei Wegen gelang. Es war nicht nur möglich, das Enzym auf höhere Konzentration zu bringen, indem man es unter Hinterlassung von Begleitstoffen durch Aluminiumhydroxyd adsorbierte, das Verfahren ließ sich gleichfalls mit Tonerde auch so [59] leiten, daß überwiegend die begleitenden Stoffe adsorbiert und aus der Restlösung das nicht adsorbierte Enzym in hohem Reinheitsgrad wiedergewonnen wurde.

Die Zerlegung des Peroxydaseadsorbates ist mit sehr schwacher Säure glatt erzielt worden, am besten mit kohlensäurehaltigem Wasser. Auch die Invertinadsorbate, und zwar ebenso gut in elektronegativen wie elektropositiven Adsorbentien, vermögen wir in vielen Fällen mit einfachen chemischen Mitteln zu zerlegen, und zwar mit sehr verdünnten Alkalien, namentlich Ammoniak (von 0,01 bis 0,1 %) oder mit sekundären Alkaliphosphaten. Ammoniak bewirkt in besonders geeigneten Fällen die Elution, sekundäres Phosphat in allen untersuchten. Die Elution beruht auf der Überwindung der kleinen Affinitätsbeträge, die in den Adsorbaten wirken, durch etwas stärkere Affinitäten. Die Rolle der Eluentien wird erst dann genauer zu erklären sein, wenn man das Verhalten des Enzyms in verschiedenen, namentlich in noch höheren Reinheitsgraden kennt.

Das bemerkenswerteste unter den verschiedenen Eluentien ist Rohrzucker, mit dem wir das Invertin leicht und quantitativ aus dem Aluminiumhydroxyd freilegen können, während er das Invertin aus der Hefezelle nicht zu eluieren vermag.

Die Elutionsercheinungen gewahren tieferen Einblick in die Zusammensetzung der Enzymadsorbate. Die Zusammensetzung und demzufolge das Verhalten der Adsorbate ist nämlich von den Bedingungen ihrer Bildung abhängig. Wenn das Invertin aus dem wäßrigen Hefeauszug bei Gegenwart von Ammoniak adsorbiert wird, was quantitativ gelingt, so verhält sich das Adsorbat anders als nach der Darstellung aus ammoniakfreier, am besten acetonhaltiger Lösung. Das Invertin ist im ersteren Falle aus dem Adsorbat gar nicht durch Ammoniak eluierbar. Dem Adsorbat fehlen entweder Stoffe, die beim Eluieren mitwirken, oder es enthält zusammen mit dem Invertin Stoffe, die es fester an das [60] Aluminiumhydroxyd binden. Es zeigt sich, daß Stoffe beider Art in den Adsorbaten vorkommen. Manche Tonerdeadsorbate enthalten Begleitstoffe, deren Beseitigung das Eluieren des Invertins verhindert; andere enthalten Begleitstoffe, durch deren Beseitigung die Elution des Invertins erst ermöglicht wird. Ein Verfahren, solche Begleitstoffe aus den Hefeauszügen zu entfernen, ist ihre Vorbehandlung mit Bleiacetat. Nach dieser Reinigung fehlt der durch rasche Autolyse gewonnenen Invertinlösung ein Stoff, der das Eluieren aus dem Adsorbat durch Ammoniak ermöglicht. Hingegen liefern nur nach dieser Reinigung die durch Neutralextraktion gewonnenen Hefeauszüge Adsorbate, die mit Ammoniak eluierbar sind.

Diese Begleitstoffe, deren Einfluß im folgenden genauer beschrieben wird, sollen als „Koadsorbentien“ und „Koeluentien“ unterschieden werden. Es ist wahrscheinlich, daß das Adsorbendum an das Adsorbens sowohl unmittelbar gebunden, wie auch durch die Vermittlung eines Koadsorbens gebunden auftritt, und daß es ferner mit solchen Begleitstoffen assoziiert sein kann, an denen das Ammoniak beim Eluieren angreift, und daß diese auch fehlen können. Fehlen die Koadsorbentien, so ist das Enzym lockerer gebunden, und das Eluieren kann auch ohne Koeluentien erfolgen. Auch die Koadsorbentien differieren in Zusammensetzung und Verhalten. Denn in den Produkten der raschen Autolyse sind sie nicht durch Bleiacetat fällbar, hingegen sind sie fällbar in den bei neutraler Reaktion gebildeten Hefeauszügen.

Mit den folgenden Formeln der Adsorbate suchen wir für diese Beobachtungen einen einfachen Ausdruck aufzustellen:

Koadsorbens ... Adsorbens

I. Enzym

Koeluent
(eluierbar durch Ammoniak)

II.

Enzym ... Koadsorbens ... Adsorbens
(nicht eluierbar durch Ammoniak)

III.

Enzym ... Adsorbens
(eluierbar durch Ammoniak)

[61] II. Verhalten des Invertins in den Hefeauszügen gegen Kaolin.

Nachdem L. MICHAELIS¹ beobachtet hatte, daß Invertin von Kaolin nicht adsorbiert werde, fanden H. V. EULER und S. KULLBERG² zur Darstellung wirksamer Invertinpräparate „eine Kombination der Enteiweißung mit Bleiacetat und mit Kaolin“ geeignet.

Unsere Versuche ergaben, daß auch in den durch rasche Autolyse nach HUDSON entstehenden Invertinlösungen das Enzym selbst von viel Kaolin nicht adsorbiert wird. Diese Bestätigung war nicht nur wegen der nützlichen Anwendung von Kaolin allein für eine erste Reinigung der Invertinlösung von Interesse, sie war auch für den Vergleich des Verhaltens von unreinem und reinem Invertin von Wichtigkeit.

Diese erste Behandlung mit Kaolin ist daher ohne Verlust von Invertin möglich. Aber sie ist ungenügend. Denn wenn mit dieser Eiweißbeseitigung (Behandlung mit 10% Kaolin über Nacht) und dann weiter durch Adsorption mit Aluminiumhydroxyd und Elution und Adsorption mit Kaolin und Elution Invertin gereinigt wurde, so schleppte das Enzym sogar bei einem Zeitwert von 0,86 noch immer viel Eiweiß mit. Es zeigte in 0,3proz. Lösung noch deutliche Biuretreaktion, kräftige Millonsche Reaktion und gab eine Fällung mit Ferrocyankalium und Essigsäure. Dagegen verschwand dieser hartnäckige Begleiter, wenn die Eiweißadsorption durch Kaolin in wäßrig-acetoniger Lösung vorgenommen wurde. Die Anwendung eines schlechteren Lösungsmittels für die Eiweißkörper befördert eben ihre Adsorption

¹ Biochem. Zeitschr. 7, 488 [1907/08].

² Zeitschr. f. physiol. Chem. 73, 335, und zwar S. 338 [1911].

durch das Kaolin, das der Invertinlösung ein Vielfaches von Begleitstoffen entzieht, wenn sie mit Aceton mäßig verdünnt ist.

Ein nach Hudson dargestellter Hefeauszug wurde a) mit 12% seines Gewichtes an Kaolin geschüttelt; [62] das Kaolin nahm 0,7% vom Trockengewicht der Invertinlösung auf. In b) und c) wurde dieser Extrakt mit 40% seines Volumens an Aceton vermischt und mit 12% Kaolin geschüttelt. Das Kaolin entzog nun der Invertinlösung b) 8,2 und c) 6,2% ihres Trockenrückstandes.

Daher mußte auch die Vorfrage entschieden werden, ob auch unter diesen Umständen Kaolin kein Invertin mit entfernt. Es zeigte sich, daß gewöhnlich in acetonhaltiger Lösung Kaolin einen kleinen Teil des Invertins adsorbiert, mitunter gar nichts, aus manchen Hefeauszügen aber ziemlich viel.

Den ersten Versuch mit Invertin in wäßriger Lösung führten wir mit Autolysenflüssigkeit aus, ehe sie von den Heferückständen abfiltriert war. Nach Behandeln mit 10% ihres Gewichtes an Kaolin saugten wir durch ein Pukallsches Tonfilter ab (Anh. Nr. 96A).

Nulldrehungszeit der Hefeflüssigkeit 39,8,
 .. nach Filtrieren von Kaolin 40,6.

Für den zweiten Versuch diente eine andere, von der Hefe abfiltrierte Invertinlösung, die wir mit 12% Kaolin behandelten (Anh. 96B).

Nulldrehungszeit der Invertinlösung 53,
 .. nach Behandeln mit Kaolin 54.

Im dritten Versuch wurde ein Hefeauszug sogar mit dem gleichen Gewicht Kaolin bearbeitet (300 ccm mit 300 g); da der Zeitwert sich dabei etwas verbesserte, scheint das Kaolin der Lösung Wasser entzogen zu haben (Anh. 97).

Nulldrehungszeit der Lösung 87,5,
 .. nach Behandeln mit Kaolin 80.

Hinsichtlich der Einwirkung von Kaolin auf die wäßrig-acetonige Lösung des Invertins liegt in vielen Versuchen, in denen diese Behandlung der Adsorption mit Ton-erde vorangeht, die Erfahrung vor, daß kein oder fast kein Verlust eintrat. In einem besonderen [63] Versuch wurden 100 ccm Hefeauszug mit 40 ccm Aceton und 12 g Kaolin behandelt und nach dem Abfiltrieren durch Eindampfen im Vakuum vom Aceton befreit. Der Menge-Zeit-Quotient vor dem Versuche war 0,50, am Ende 0,50. Für das davon abweichende Verhalten liegen Bestimmungen vor, die direkt mit dem acetonhaltigen Filtrat vom Kaolin ausgeführt sind, und zwar mit 10 ccm, die man mit der Zuckerlösung auf 100 ccm brachte. Das Aceton bewirkte bei einem so niedrigen Prozentgehalt in der Bestimmungsflüssigkeit keine beträchtliche Hemmung der Invertinwirkung. In allen Fällen ließen wir das Kaolin, und zwar 10% vom Gewicht des acetonfreien Extraktes, über Nacht auf die mit 40% ihres Volumens Aceton verdünnte Invertinlösung einwirken.

1. Versuch. Drei Proben des nämlichen Hefeauszuges ergaben Rückgang des M.Z.Q. von 6,20 auf 5,45, 5,10, 5,23, also Invertinverluste von 12, 18, 15,5%. Die Werte sind Maximalwerte, sie können bis zu 6% zu hoch sein (Anh. Nr. 98).

2. Versuch. Zwei Proben eines anderen Extraktes ergaben Abnahme der M.Z.Q. von 8,70 auf 6,50 und 7,47, also Invertinverluste von 25,5 und 14% (Anh. Nr. 99).

3. und 4. Versuch. Bei zwei weiteren Extrakten gingen die M.Z.Q. von 0,499 auf 0,455 und von 0,525 auf 0,462 zurück; also Invertinverluste von 7 und 12% (Anh. Nr. 100 und 101).

5. Versuch. Ein anderer Hefeauszug erlitt unter denselben Bedingungen Rückgang des M.Z.Q. von 4,85 auf 3,06, also Invertinverlust von 37% (Anh. Nr. 102).

Das Verhalten der Autolysenflüssigkeiten ist nicht konstant. In einer derselben (1 Teil Hefe, 2 Teile Wasser; Februar 1920) war das Invertin durch Kaolin so reichlich adsorbierbar, daß dieses aus der 28% Aceton enthaltenden Flüssigkeit, nach 20 Stunden abgetrennt, 33,2% des Invertins enthielt; davon gehen etwa [64] 4% für den Invertingehalt der im Kaolin enthaltenen Waschflüssigkeit ab. M.Z.Q. des angewandten Extraktes war nämlich 0,65, der des Kaolins 0,22 (Anh. Nr. 103).

III. Adsorption des Invertins durch Aluminiumhydroxyd.

1. Beständigkeit des Invertins in Acetonlösung.

Die Anwendung acetonig-wäßriger Lösung ist nach der Reinigung des Invertins mit Kaolin auch für die Adsorption mit Aluminiumhydroxyd vorteilhaft. Die aufeinander folgende Behandlung mit Kaolin und Aluminiumhydroxyd erforderte bei großen Mengen so viel Zeit, daß eine Schädigung durch das organische Solvens zu befürchten war. Das Aceton übt ähnlich wie Alkohol auf das Invertin außer der Hemmung auch zerstörende Wirkung aus, die in Kapitel C genauer beschrieben wird. Diese Schädigung des Enzyms ist von seinem Reinheitsgrad ungemein abhängig. Glücklicherweise ist das Invertin durch seine Begleitstoffe in den Hefeauszügen genügend geschützt, so daß es in 28% Aceton enthaltender Lösung dieses geringen Reinheitsgrades während mehrerer Tage nicht erheblich leidet.

Tabelle 10. Beständigkeit des Invertins in 28% Aceton enthaltenden Hefeauszügen.

	Hefeauszug					
	I	II	III	IV	V	VI
	(Anh. 104)	(Anh. 105)	(Anh. 106)	(Anh. 107)	(Anh. 108)	(Anh. 109)
Nullkreuzungszeit bei Versuchsbeginn	278	654	285	470	280	100
... nach 2 Tagen	278	...	301	415	230	92
... .. 3	262	660	310	384	291	...
... .. 7	268	660	340	402	258	...

[65] Viel empfindlicher ist das Invertin schon in dem Reinheitsgrad, den es durch einmalige Adsorption mit Aluminiumhydroxyd und Elution mit Ammoniak erreicht. Für die so erhaltenen Invertinlösungen war ein organisches Fällungsmittel nötig. Aber hier läßt sich die Einwirkungszeit auf einige Minuten abkürzen, da das Invertin aus der eingedampften wäßrigen Flüssigkeit nur bei 0° mit Aceton gefällt und in der Zentrifuge rasch abgetrennt zu werden braucht.

Überraschend war die völlige Zerstörung des Invertins durch Aceton bei Gegenwart von Ammoniak oder Ammoniumsalzen. Ein unter Neutralisation mit Ammoniak dargestellter, mit Essigsäure schwach angesäuerter Hefeauszug änderte seine Wirksamkeit 2 Monate gar nicht, verlor aber nach Versetzen mit 40% Aceton in 3 Tagen

88% der Invertinwirkung (Anh. Nr. 110). In einer zweiten Probe der Invertinlösung betrug der Rückgang nach Zufügen des Acetons sogar in einer Stunde 43, in 24 Stunden 93% (Anh. Nr. 111). Natürlich verhalten sich ebenso anders dargestellte Aceton enthaltende Hefeauszüge, sobald sie mit etwas Ammonacetat versetzt wurden; wir beobachteten z. B. in 24 Stunden Abnahme um 83% (Anh. Nr. 112). Dagegen war Ammoniumphosphat (die in einem mit diesem Puffer dargestellten Auszug enthaltene Menge) zusammen mit Aceton 24 Stunden lang unschädlich (Anh. Nr. 113). Besonders energisch ist die Wirkung des Ammoniaks bei Gegenwart von Magnesiumsalzen. Wir versetzten die Hefeauszüge mit Magnesiumacetat oder Magnesiumchlorid und Ammoniak bis zur alkalischen Reaktion; die Invertinwirkung blieb konstant. Als aber 40% des Volumens an Aceton zugefügt wurde, trat in wenigen Stunden quantitative Zerstörung des Invertins ein.

Die Erklärung für diese Erscheinung liegt in der Bildung von Diacetonamin bei der Einwirkung des Ammoniaks auf Aceton, besonders, wie es sich zeigt, bei Gegenwart von Magnesiumsalz. Das Amin übt auf [66] das Enzym eine Giftwirkung aus, die als eine einfache chemische Reaktion des Invertins mit der Aminogruppe der Base zu verstehen ist, ähnlich wie die von H. v. EULER und O. SVANBERG¹ vor kurzem beschriebenen Giftwirkungen, z. B. von Anilin und Anilinderivaten.

2. Selektive Adsorption.

Es ist eine Erfahrung aus dieser Arbeit, daß eine bestimmte Sorte Aluminiumhydroxyd unter verschiedenen Bedingungen, z. B. in wäßriger oder acetonig-wäßriger Lösung ungefähr gleiche Stoffmengen, aber verschiedene Mengen Enzym adsorbiert. Daher wird das Invertin, je weniger Aluminiumhydroxyd man braucht, um eine gegebene Menge desselben zu adsorbieren, in desto reinerem Zustande dadurch erhalten. Die zur Adsorption des Invertins erforderliche Menge von Aluminiumhydroxyd ist ein gewisses Maß seiner Selektivität. Wenn z. B. für eine mit 40 Vol.-% Aceton vermischte Invertinlösung 3 mal weniger Aluminiumhydroxyd zur quantitativen Adsorption des Enzyms nötig war wie in der wäßrigen Lösung, so war auch das adsorbierte Trockengewicht für die gegebene Invertinmenge im ersten Falle ungefähr 3 mal geringer.

Das Adsorptionsvermögen nicht nur verschiedener Adsorbentien, auch verschiedener Darstellungen von Aluminiumhydroxyd differiert in weiten Grenzen, und das Adsorptionsvermögen eines bestimmten Adsorbenspräparates differiert je nach den Bedingungen seiner Anwendung. Das Adsorptionsvermögen der Tonerde oder eines anderen Adsorptionsmittels für Invertin drücken wir mit einem Maße aus, das „Adsorptionswert“ für bestimmte Bedingungen der Adsorption heißen soll; es läßt sich natürlich mutatis mutandis auf die Adsorption anderer Enzyme übertragen. Als „Adsorptionswert“ bezeichnen wir die Menge Rohrzucker in Gramm, die in 16proz. Lösung, enthaltend 1% NaH_2PO_4 , von 1 g [67] unter bestimmten Bedingungen mit Invertin gesättigtem Adsorbens bei 15,5° in 1 Minute zur 0-Drehung invertiert wird.

¹ Fermentforschung 4, 29 [1929].

Beispiele. Von der mit Invertin gesättigten Aluminiumhydroxydsuspension ließen wir 2,5 ccm, enthaltend 0,0638 g $\text{Al}(\text{OH})_3$, auf 4 g Rohrzucker unter den Bedingungen der Zeitwertdefinition einwirken. Da gemäß der gefundenen Nulldrehung von 35 Minuten für 1 g Aluminiumhydroxyd $35 \cdot 0,0638$ Minuten nötig wären, um 4 g Rohrzucker zu 75,75% zu spalten, so würden in 1 Minute $\frac{4}{35 \cdot 0,0638} = 1,787$ g Zucker auf 0° invertiert.

Indirekt ergab sich der Adsorptionswert aus der Wirkungsabnahme einer Invertinlösung und der Adsorbensmenge. Von einem acetonhaltigen Hefeauszug ergaben 2,5 ccm die Nulldrehungszeit 103. Von dieser Invertinlösung erforderte 11 3,97 g Aluminiumhydroxyd, um 88% des Enzyms zu entfernen. Dann wären für 2,5 ccm anzuwenden $\frac{3,97 \cdot 2,5}{1000}$ g, denen die Nulldrehungszeit $\frac{103 \cdot 88}{100}$ zukam. Für 1 g $\text{Al}(\text{OH})_3$ berechnet sich daher die Nulldrehungszeit $\frac{3,97 \cdot 2,5 \cdot 103 \cdot 88}{1000 \cdot 100}$. Der Adsorptionswert des Aluminiumhydroxyds, die von 1 g. invertiertesättigt, in 1 Minute invertierte Zuckermenge, ist also $\frac{1 \cdot 1000 \cdot 100}{3,97 \cdot 2,5 \cdot 103 \cdot 88} = 4,46$ g.

Den Adsorptionswert des Aluminiumhydroxyds, das wir durch Fällung mit Ammoniak aus dem Sulfat dargestellt hatten, bestimmten wir mit einem Hefeauszug unter verschiedenen Bedingungen und fanden ihn in acetonhaltiger Lösung größer als in alkoholhaltiger und 3- bis 8mal größer als im schwach sauren oder schwach ammoniakalischen Hefeauszug ohne organisches Solvens.

Adsorptionswert

1. Für den sauer reagierenden Hefeauszug 0,45
2. „ „ schwach ammoniakalischen Hefeauszug 0,30
3. „ „ 28% Alkohol enthaltenden Hefeauszug 1,19
4. „ „ 28% Aceton enthaltenden Hefeauszug 1,93

[68] Tabelle 20. Selektive Adsorption mit Aluminiumhydroxyd.

Berechnung des Hefeauszuges	a) Mit Gehalt von 25 Proc. Aceton					b) Ohne Gehalt an Aceton				
	Zur Adsorpt. erforderlich $\text{Al}(\text{OH})_3$	Adsorptionswert des Aluminiumhydroxyds	Adsorb. im Trockengew. im Proct. vom Ex. Fraktionskand.	Zeitwert der im Al-Hydr. enthaltenen Enzyme	Zur Adsorpt. erforderlich $\text{Al}(\text{OH})_3$	Adsorptionswert des Aluminiumhydroxyds	Adsorb. im Trockengew. im Proct. vom Ex. Fraktionskand.	Zeitwert der im Al-Hydr. enthaltenen Substanz		
1. Hefeauszug, mit Kaolin gereinigt.										
50 ccm bei a)	0,415	1,72	4,4	6,8	1,46	0,685	14,4	23,5		
30 ccm bei b)										
2. Derselbe Auszug, 50 ccm	0,415	1,20	4,5	10	1,46	0,342	12,3	28,8		
3. Anderer, ebenso gerein. Hefeauszug, 500 ccm	1,80	1,90	3,0	0,3	—	—	—	—		
4. Derselbe, fast doppelt so konzentriert.										
200 ccm	1,80	1,90	5,0	11,6	—	—	—	—		
5. Anderer, ebenso gerein. Auszug, 1570 ccm	10,0	3,2	10,3	19,8	—	—	—	—		
6. Mit Bleiacetat gerein. Auszug.										
300 ccm bei a)										
50 ccm bei b)	1,74	4,2	8	7	0,87	1,30	31	28		
7. Anderer, ebenso gereinigter Auszug.										
750 ccm bei a)										
100 ccm bei b)	6,58	3,06	14,6	12	3,20	0,82	32	27,5		

[69] Genauer und vollständiger ist eine Versuchsreihe, in der Hefeauszüge nach Vorreinigung bis zur vollständigen Wegnahme des Invertins mit Aluminiumhydroxyd behandelt wurden. Aus der Menge des letzteren und den Zeitwerten der Extrakte ergaben sich die Adsorptionswerte von 0,34 bis 4,2, und aus den Trockengewichten der Lösung vor und nach der Adsorption gingen die Invertinzeitwerte 6,8 bis 28,8 für die im Aluminiumhydroxyd enthaltenen Substanzmengen hervor (Invertingehalt bezogen auf 0,05 g Trockengewicht). Man erkennt ferner aus der Tab. 20, daß für die Adsorption aus einem Hefeauszug mit Acetonzusatz der Zeitwert so viel günstiger ist, als das entfernte Trockengewicht kleiner im Vergleich zur Adsorption aus wäßrigem Medium.

Die Adsorption wurde gewöhnlich bei schwach saurer Reaktion der Invertinlösung vorgenommen; sie gelingt mit etwas mehr Adsorbens auch mit schwach ammoniakalischem Medium, aber in diesem Falle wird schon an das Waschwasser viel Invertin wieder abgegeben.

Das angewandte Aluminiumhydroxyd war aus reinem Aluminiumsulfat oder Ammonalaun dargestellt¹. Die siedende Lösung des Aluminiumsalzes wurde in dünnem Strahl in 15proz. Ammoniak eingetragen, das im Emailtopf durch Einleiten von Dampf erhitzt und weiter mindestens einen Tag im Kochen erhalten wurde. Wenn nach dem Auswaschen durch Dekantieren, was eine Woche zu dauern pflegt, mit Nesslers Reagens keine Färbung mehr entsteht, so bildet das Aluminiumhydroxyd eine zähe, plastische Masse und verteilt sich zum Teil kolloidal. Das Adsorbens ist dann gut brauchbar, selbst wenn es noch Spuren von SO_4 -Ion enthält. Um auch diese noch zu entfernen, muß man ein zweites Mal mit [70] Ammoniak erhitzen und dies, da man nicht mehr dekantieren kann, so lange fortsetzen, bis die Flüssigkeit ammoniakfrei ist.

Wir verglichen die Adsorptionswirkung dieses Aluminiumhydroxyds, das sich in Mineralsäure auch in der Hitze nur langsam löst, mit einem in Säure leicht löslichen, schönen Präparat von E. MERCK, dem „Aluminiumhydroxyd in Teigform“ und mit dem trockenen Aluminiumhydroxyd puriss. sublt. derselben Fabrik. Das unter langem Kochen dargestellte Hydroxyd, das wahrscheinlich eine wasserärmere, höher molekulare Verbindung ist, besitzt $2\frac{1}{2}$ - bis 3fach höheren Adsorptionswert als das „Aluminiumhydroxyd in Teigform“ und 8- bis 9fachen im Vergleich zum feinen Pulver des Handels.

Auch der Reinheitsgrad des Invertins, das mit einem käuflichen Aluminiumhydroxyd adsorbiert und daraus wie sonst mit Ammoniak eluiert wurde, blieb zurück hinter dem analoger Präparate, die mit Hilfe des beschriebenen Aluminiumhydroxyds gewonnen waren.

3. Bestimmung des Invertins im Adsorbat.

Für die Peroxydase wurde vor kurzem gezeigt¹), daß man die Wirksamkeit des Enzyms nach seiner Adsorption, z. B. durch Aluminiumhydroxyd, wie bei dem in

¹ Vgl. R. WILLSTÄTTER, diese Annalen **422**, 47, und zwar S. 72 [1920/21].

²) R. WILLSTÄTTER, diese Annalen **422**, 47, und zwar S. 61 [1920/21].

Wasser gelöst quantitativ bestimmen kann und daß die Purpurogallinzahl bei der Adsorption unverändert bleibt. Das Entsprechende trifft auch beim Invertin zu. Eine Invertinlösung ändert ihren Zeitwert nicht, wenn sie mit Aluminiumhydroxyd vermischt und durchgeschüttelt wird. Auch fanden wir in einer Reihe von Adsorptionsversuchen (Tab. 21) mit Aluminiumhydroxyd im Adsorbat meistens 100% vom Invertin des angewandten Hefeauszuges.

[71]

Tabelle 21.

	I Hefeauszug nach H1608 (Anh. Nr. 116)	II Hefeauszug nach H1608 (Anh. Nr. 116)	III Hefeauszug, nach Neutralverf., mit Bleiacetat getrennt (Anh. Nr. 116)
M.Z.Q. des Hefeauszuges	0,714	0,324	0,495
M.Z.Q. des Adsorbates		0,323 100%	0,470 100%
M.Z.Q. des Adsorbates aus wäßrig- acetonig. Lösung	0,714 100%	0,323 100%	0,335 72%

Daß das Invertin im Zustand der Adsorptionsverbindung noch wirksam ist, hat L. MICHAELIS¹ als erster nachgewiesen. Er schloß daraus: „Das Ferment braucht also nicht in Lösung zu sein, um seine Wirkung zu entfalten, sondern hat auch in adsorbiertem Zustande seine Wirksamkeit. Das legt die Möglichkeit besonders nahe, daß das Ferment auch in seiner scheinbaren wäßrigen Lösung nicht in wirklich gelöstem Zustande, sondern als mikroheterogene Phase im Sinne BREDIGS enthalten sein kann.“

Es war wohl möglich, daß das Invertin im Adsorbat wirkt ohne gelöst zu sein, denn es wirkt auch vollkommen in der Hefezelle und scheint in ihr in einem unlöslichen Zustande enthalten zu sein. Aber es verhält sich anders im Adsorbat. Während es aus der Hefezelle vom Rohrzucker nicht herausgelöst wird, eluiert der Zucker der Bestimmungslösung das Enzym quantitativ aus dem Adsorbat. Das Invertin wirkt also gelöst bei der Prüfung des Adsorbates.

Zu der bei der Zeitwertbestimmung üblichen Rohrzuckerlösung wurden 10 ccm in Wasser suspendiertes Adsorbat gegeben, das in der Zentrifuge vom Extrakt abgetrennt und gewaschen worden war. Nach 39 Minuten [72] wurde eine Probe von der Bestimmungslösung entnommen und mit Soda sistiert. Zugleich wurde rasch der Rest der Bestimmungslösung in der Zentrifuge vom Aluminiumhydroxyd getrennt und in der klaren Flüssigkeit erst nach weiteren 51 Minuten mit Soda die Inversion unterbrochen. Die Drehung der Lösung hatte nach den 39 Minuten 9,60° betragen und in den folgenden 51 Minuten auf 2,47° abgenommen. Aus diesen beiden Proben berechnet sich aber dieselbe Nulldrehungszeit, nämlich 116 und 117 Minuten; das Enzym war mindestens am Ende des ersten Zeitabschnittes quantitativ frei in Lösung.

¹ Biochem. Zeitschr. 7, 488 [1907/08].

4. Beständigkeit des Invertins im Adsorbat.

Die Hefeauszüge zeigen in langen Zeiträumen konstante Invertinwirkung. Diese Beständigkeit des Invertins beruht auf der Schutzwirkung von Begleitstoffen. In den Adsorbaten ist das Enzym meistens weniger beständig und es ist ungleichmäßig beständig. Die Erscheinung bietet große Mannigfaltigkeit, die wesentlich darauf zurückzuführen sein dürfte, daß in den Hefeauszügen Stoffe enthalten sein können oder fehlen können, die auf das Enzym störend einwirken und ferner, daß dem Invertin in die Adsorbate hin-eingehörige oder ungenügende Mengen von schützend wirkenden Begleitstoffen folgen.

Für die Mehrzahl der Versuche dienten die durch rasche Autolyse bei Gegenwart von Toluol bereiteten Invertinlösungen, verdünnt mit 40% Aceton. Das Enzym wurde quantitativ vom Aluminiumhydroxyd aufgenommen, das Adsorbat quantitativ in der Zentrifuge abgetrennt, und in derselben 2- bis 3mal mit destilliertem Wasser gewaschen. Solche Adsorbate zeigen mitunter z. B. im Versuch 1 bei mehrtägigen Stehen langsames Verderben des Invertins.

Versuch 1 (Anhang Nr. 117).			Invertingehalt
Adsorbat, 6 Stunden alt	M. Z. Q.		
Dasselbe, 6 Tage alt	1,45	1,265	87,8%
Dasselbe, 18 Tage alt	0,825	0,825	57%

[73] Die Adsorbate waren öfters weniger haltbar in den Hefeauszügen selbst, in denen sie gebildet waren. Im Versuch 2 wurde vom Adsorbat eine Probe bald nach dem Zufügen des Adsorbens bestimmt und weitere Proben nach längerem Stehen in der vom Enzym befreiten acetonehaltigen Autolysenflüssigkeit.

Versuch 2 (Anhang Nr. 118).			Invertingehalt
Adsorbat, sofort nach Bildung	M. Z. Q.		
Dasselbe, 4 Stunden lang im Hefeauszug	1,04	0,75	74%
Dasselbe, 4 Tage lang im Hefeauszug	0,637	0,637	64%

Die Autolysenflüssigkeit kann z. B. etwas Amin enthalten, von Carboxylase aus Aminosäure gebildet, und dieses vermag, ähnlich wie nach EULER und SVANBERG Anilin, mit dem Invertin unter Zerstörung seiner enzymatischen Wirkung zu reagieren.

Den Vergleich der Beständigkeit im Hefeeextrakt und nach der Abtrennung von ihm wiederholten wir mit Aluminiumhydroxydadsorbat aus dem nämlichen Hefeauszug, und zwar im Parallelversuch mit und ohne den Gehalt von 28% Aceton. Der dritte Versuch (Tab. 22) zeigt, daß das Invertin beim Aufbewahren des Adsorbates in der Mutterlauge mehr leiden kann als im isolierten Adsorbat, daß aber die Gegenwart von Aceton ohne Einfluß ist.

Tabelle 22 (Versuch 3, Anhang Nr. 115).

	Versuch mit Hefeauszug ohne Aceton		Versuch mit Hefeauszug + 40 Proz. Aceton	
	M. Z. Q. des Adsorbats	Invertingehalt in Proz.	M. Z. Q. des Adsorbats	Invertingehalt in Proz.
Adsorbat, sofort nach Eintragung des Al(OH)_3	0,323	100	0,323	100
Adsorbat, 20 Stunden im Hefeauszug	0,255	79	0,252	78
Adsorbat, abgetrennt, 20 Stunden in Wasser suspendiert	0,30	93	0,297	92

[74] Dieser Unterschied der Beständigkeit im Hefeauszug und getrennt von ihm wird aber nicht immer gefunden. Bei einer anderen auf übliche Weise dargestellten Autolysenflüssigkeit (Versuch 4) war das Adsorbat gleich haltbar in der Mutterlauge wie getrennt von ihr.

Versuch 4 (Anhang Nr. 114).

	M/Z 02	Invertin Gehalt
Adsorbat, sofort nach Bildung	0,715	
Dasselbe, 24 Stunden im acetonhaltigen Extrakt	0,670	94 %
Dasselbe, 24 Stunden in Wasser suspendiert	0,657	92 %

Zur Erklärung dieser widerspruchsvollen Beobachtungen tragen besonders zwei Beispiele mit entgegengesetzten Resultaten bei, ein Fall von Unbeständigkeit und einer von Beständigkeit des Adsorbates.

Ein nach dem Verfahren der Neutralextraktion (mit Ammoniak) dargestellter Hefeauszug, acetonhaltig, lieferte ein Adsorbat (Versuch 5), das schon frisch nur 72% der Invertinwirkung des Extraktes besaß. Rasch abgetrennt und gewaschen, verlor es vom nunnährigen Enzymgehalt bis zum nächsten Tage wieder 20%.

Versuch 5 (Anhang Nr. 116).

	M/Z 02	Invertin Gehalt
Hefeauszug, 28% Aceton enthaltend	3,02	
Adsorbat, sofort nach Bildung	2,81	72 %
Dasselbe, rasch isoliert, nach 24 Stunden	2,27	57,5 %

Einem anderen Adsorbat, das aus dem ersten Versuche stammte, wurde durch Eluieren mit Ammoniak ein großer Teil vom Invertin entzogen, nämlich so viel als möglich. In diesem Zustande, in dem es noch 26% von seinem ursprünglichen Invertin gehalt hatte, bewahrten wir das Adsorbat, in Wasser aufgeschlämmt, 5 Tage lang auf und fanden (Versuch 6) in dieser Zeit die Invertinwirkung konstant. Der fester gebundene Teil des Invertins war also sehr beständig.

Versuch 6 (Anhang Nr. 120).

	M/Z 02	Invertin Gehalt
Adsorbat, frisch	1,45	
Dasselbe, nach Eluieren	0,372	26 %
Dasselbe, nach 5 Tagen	0,384	26,5 %

[75] Das Verhalten des Invertins im Adsorbate ist, wie besonders die Erscheinungen beim Eluieren lehren, verschieden, je nachdem das Invertin unmittelbar oder durch Vermittlung von Koadsorbentien im Aluminiumhydroxyd verankert ist. Davon hängt auch seine Beständigkeit ab. Das Invertin kann auch in einem und demselben Adsorbate zum Teil durch Vermittlung der Koadsorbentien, zum Teil unmittelbar an das Aluminiumhydroxyd gebunden sein, teilweise beständig, teilweise leicht zersetzlich. Im Versuch 6 war nur derjenige Teil im Aluminiumhydroxyd zurückgeblieben, der durch seine Vergesellschaftung mit Begleitstoffen am festesten gebunden ist; diese schützen das Enzym, das Adsorbat ist haltbar. Im Versuch 5 hingegen lag ein Adsorbat vor, dessen Verhalten gegen Eluentien nur mit der Annahme erklärt werden kann (s. Abschn. I und IV), daß es keine oder wenig Koadsorbentien enthält. Damit steht im Einklang die auffallende Unbeständigkeit des Invertins im Aluminiumhydroxyd.

Für diese mannigfaltigen Erscheinungen wird also die Erklärung gesucht in der schützenden Wirkung der Begleitstoffe, mit denen das Invertin durch Adsorption verbunden ist. Wenn die Lösungen und Adsorbate an diesen Koadsorbentien verarmen, so wird das Invertin der Zersetzung leichter zugänglich.

5. Fraktionierte Adsorption.

Zahlreiche Versuche zielten auf fraktionierte Behandlung der Invertinlösungen mit Aluminiumhydroxyd hin, um im Adsorbat und aus ihm Enzym von möglichst hohem Reinheitsgrad zu erhalten. Der erste Anteil der erforderlichen Adsorbensmenge und die letzten Anteile nehmen meistens mit wenig Invertin viel von den Begleitstoffen auf, so daß es nahe liegt, die erste Fraktion des Adsorbates zu verwerfen und vor der letzten die Adsorption abzubrechen. Bei den Versuchen in großem Maßstab hat sich aber nur das unvollständige Adsorbieren [76] des Invertins, z. B. von 85 bis 90%, bewahrt, während für die Entfernung der leichtest adsorbierbaren Nebenprodukte die Vorbehandlung mit Kaolin in acetonhaltiger Lösung gleichmäßiger ausführbar war und mindestens ebenso günstig wirkte. Um z. B. nur 10% der zur Adsorption nötigen Menge Aluminiumhydroxyd anzuwenden, versuchten wir anfangs, diese vor der Verarbeitung großer Extraktmengen in kleinem Maßstab auszuprobieren. Aber die im kleinen gefundenen Zahlen ließen sich nicht auf die großen Mengen übertragen. Bei Versuchen in großem Maßstab stimmten die im kleinen für die Totaladsorption ausprobierten Mengen Adsorbens nicht und noch weniger der für eine Teiladsorption ermittelte Anteil dieser Menge. Beispielsweise war für einen mit Kaolin vorbehandelten acetonhaltigen Hefeauszug mit 100 ccm-Proben ermittelt worden, daß 16% von dem im ganzen nötigen Adsorbens nur 3% vom Invertin aufnehmen. Bei der Wiederholung mit 2 l nahmen aber 16% Adsorbens nicht weniger als 42% des Invertins auf (Anh. Nr. 121), und in einem Versuch mit 4 l adsorbierten 20% der ausprobierten Adsorbensmenge 53% vom Invertin (Anh. Nr. 122). Daraus zogen wir die Lehre, in der präparativen Arbeit, wenn z. B. 15 bis 30 l Hefeauszug in 6 bis 12 Anteilen verarbeitet wurden, zunächst in einer ganzen 2½ l-Portion zu bestimmen, wieviel Aluminiumhydroxyd zur Gesamtadsorption nötig war, um davon in den übrigen 2½ l-Portionen 85 bis 90% anzuwenden. Aber auch die in größerem Maßstab z. B. mit einigen Litern Hefeauszug ausprobierte Teiladsorption ist nicht reproduzierbar, sondern das Ergebnis wird von der Art, wie das Adsorbens eingetragen, wie geschüttelt wird u. dgl., stark beeinflußt.

Die Präparate werden reiner, wenn das Enzym aus dem Hefeauszug nicht vollständig adsorbiert wird. Aber der Erfolg dieser Verbesserung kann durch Störungen beim Eluieren oder durch größere Zersetzlichkeit des [77] Invertins in der Elution leicht wenigstens teilweise verloren gehen. Zum Beispiel verarbeiteten wir von einem Hefeauszug 25 l mit vollständiger Adsorption und gewannen aus dem Adsorbat 13,1 g Invertin vom Zeitwert 5,5; andererseits wurden aus 4 l nur 70% adsorbiert mit dem

Ende, daß die Elution ein Präparat vom Zeitwert 2,6 lieferte, aber in viel weniger günstiger Ausbeute (0,4 g).

Das Versuchsmaterial ist zu umfangreich und, da die Hefeauszüge ähnlich wechselnde Beschaffenheit wie die Hefe selbst haben, zu kompliziert, um veröffentlicht zu werden. In der Tab. 23 sei nur für die fraktionierte Adsorption ein Beispiel angeführt, das den flachen Beginn, sodann das steile Ansteigen und das asymptotische Ende der Adsorptionskurve zeigt. Für die Anwendung von Adsorptionsgesetzen ist die Zusammensetzung der Lösungen und der Adsorbate viel zu komplizierte.

Tabelle 23.
Gang der Adsorption des Invertins (Anhang Nr. 123 und 124).

Aluminiumhydroxyd Proz.	Adsorbiertes Invertin Proz.	Aluminiumhydroxyd Proz.	Adsorbiertes Invertin Proz.
1,5	0	16	3
9	17,5	50	7,2
18	36,5	66	8,6
32	70,5	83	10,6

IV. Elution des Invertins aus dem Tonerdeadsorbat.

1. Elution mit verschiedenen Mitteln.

Das Adsorbat von Invertin in Aluminiumhydroxyd gibt an reines Wasser kein Enzym ab, auch nicht an kohlensäurehaltiges und mit Essigsäure angesäuertes. Eluenten sind in erster Linie Rohrzucker, der das Adsorbat quantitativ zerlegt (vgl. Abschn. III, 3), in zweiter ein schwach alkalisch reagierendes Salz, nämlich [78] Dinatrium- oder Diammoniumphosphat, in dritter Linie Ammoniak und Ammonoxalat, in vierter Natriumcarbonat und Pyridin. Von den sekundären Phosphaten, die dem Ammoniak weit überlegen sind, machten wir in großem Maßstab seltener Anwendung, weil in diesem Fall die Elution der Dialyse unterworfen werden mußte, ehe man sie fällen oder für eine weitere Adsorption verwenden konnte.

Die Adsorbate verhalten sich je nach den Umständen ihrer Bildung und nach der Entstehung der Invertinlösung verschieden. Die folgenden Angaben beziehen sich auf die Verarbeitung von Hefeauszügen der raschen Autolyse, die mit Aceton verdünnt und mit Kaolin behandelt wurden, mit Aluminiumhydroxyd, das nach quantitativer Aufnahme des Enzyms rasch in der Zentrifuge abgetrennt und dreimal mit Wasser gewaschen wurde. Den Invertingehalt der Elution bestimmten wir in dieser selbst nach der Trennung von der Tonerde unter den Bedingungen der Zeitwertdefinition.

1. Adsorbat (Anhang Nr. 125).		Proz. Invertin
Elution mit	1proz. Na_2HPO_4	79,5
.. ..	1proz. $(\text{NH}_4)_2\text{HPO}_4$	78,2
.. ..	0,04proz. Ammoniak	40,6
.. ..	1proz. Ammonoxalat ¹	36,5

¹ Für diesen Versuch diente eine andere, ähnliche Darstellung des Adsorbates.

Das Verhältnis zwischen Soda und Ammoniak ging aus einem Vergleich hervor, in welchem ein Adsorbat zum Teil von 0,018*n*-Ammoniak, andererseits mit 0,018*n*-Natriumcarbonat eluiert wurde. Die ammoniakalische Elution enthielt dreimal mehr Invertin als die Sodalösung. In ähnlichem Maße ist Pyridin ungünstiger wie Ammoniak.

Die Adsorbate verbrauchen sofort eine gewisse Menge Alkali, z. B. dasjenige aus 1 l Hefeauszug (1 Tl. Hefe und 2 Tle. Wasser) 0,3 g Ammoniak. Sie [79] geben an Alkalilösungen, die zu ihrer Neutralisation nicht genügen, sehr wenig Invertin ab. Wenn aber die Alkalimengen zur Absättigung der Adsorbate ausreichen, so befördert eine Vermehrung die Elution kaum mehr. Es ist daher leicht, bei der Elution im Beständigkeitsbereich des Invertins zu bleiben, das sich nach C. S. HUMSON und H. S. PAINE¹ bei 15° bis 0,02*n*-Hydroxylon erstreckt. Wurde das wie oben dargestellte Adsorbat aus 100 ccm Hefeauszug mit Wasser wieder auf 100 ccm gebracht, so gingen bei 0,002% Ammoniakgehalt des Wassers (oder noch 5mal weniger) nur 5 bis 8% vom Invertin in die Elution über, dagegen in dasselbe Volumen von 0,02proz. Ammoniak 50, von 1proz. 59% des Invertins. Wiederholte Einwirkung von verdünntem Ammoniak ließ den eluierten Anteil bis auf 65% ansteigen. Durch Zusatz von Salzen, z. B. von Calciumchlorid oder Ammoniacetat, wurde die Elution vermindert und bei größerer Konzentration des Elektrolyten ganz gehemmt. Anders verhält es sich mit phosphorsauren Salzen, z. B. Mononatriumphosphat, das zusammen mit Ammoniak so günstig wie Dinatriumphosphat wirkt.

2. Adsorbat (Anhang Nr. 126)

	Proz. Invertin
1. Elution mit 0,04proz. NH_3	42,3
2. „ „ 0,04proz. NH_3 und 0,005proz. $\text{CH}_3\text{CO}_2\text{NH}_4$	37,5
3. „ „ 0,04proz. NH_3 und 0,05proz. $\text{CH}_3\text{CO}_2\text{NH}_4$	23,8
4. „ „ 0,04proz. NH_3 und 0,2proz. $\text{CH}_3\text{CO}_2\text{NH}_4$	0
5. „ „ 0,04proz. NH_3 und 0,005proz. Asparagin	38,4
6. „ „ 0,04proz. NH_3 und 0,05proz. Asparagin	35,3
7. „ „ 0,04proz. NH_3 und 0,5proz. Asparagin	12,7

3. Adsorbat (Anhang Nr. 127)

1. Elution mit 0,04proz. NH_3	54
2. „ „ 0,04proz. NH_3 und 0,005proz. CaCl_2	49
3. „ „ 0,04proz. NH_3 und 0,05proz. CaCl_2	4
4. „ „ 0,04proz. NH_3 und 1proz. CaCl_2	0

[80]

4. Adsorbat (Anhang Nr. 128)

1. Elution mit 0,04proz. NH_3	47
2. „ „ ohne NH_3 mit 0,05proz. NaH_2PO_4	0
3. „ „ mit 0,04proz. NH_3 und 0,005proz. NaH_2PO_4	60,5
4. „ „ 0,04proz. NH_3 und 0,005proz. NaH_2PO_4	54
5. „ „ 0,05proz. NH_3 und 0,5proz. NaH_2PO_4	52,5
6. „ „ 0,05proz. NH_3 und 2proz. NaH_2PO_4	81,7
7. „ „ 1proz. NH_3 und 0,5proz. NaH_2PO_4	41

Diese Versuche bedeuten nur eine Vorarbeit für die präparativen Zwecke. Sie lassen sich mit reineren Präparaten nicht ohne weiteres exakter gestalten, weil für

¹ Journ. Am. chem. Soc. 32, 774, 985, 1220 [1910]

das beschriebene Verhalten des Invertins beim Eluieren eben seine Beimischungen mitverantwortlich sind.

2. Einfluß der Koadsorbentien und Koeluentien.

Die Begleitstoffe des Invertins wirken bei seiner Adsorption und noch viel mehr bei der Elution aus dem Adsorbate mit. Sie sind nach der Rolle, die sie spielen, wie im I. Abschnitt dieses Kapitels ausgeführt wurde, als Koadsorbentien und Koeluentien zu unterscheiden.

Verhalten der durch rasche Autolyse gewonnenen Hefeauszüge.

An der Elution mit verdünntem Ammoniak sind Begleitstoffe beteiligt. Wird der Hefeextrakt einer Vorreinigung mit Bleiacetat, die weitergehend als die mit Kaolin ist, unterworfen, so fehlen diese Begleiter. Unter gleichen Bedingungen wie sonst entstehen mit Aluminiumhydroxyd Adsorbate, die durch Ammoniak nicht eluiert werden. Sekundäre Phosphate, die das Ammoniak in der Wirkung auf die Adsorbate übertreffen, legen auch in diesem Falle Invertin aus dem Aluminiumhydroxyd frei.

1. Versuch. Der Hefeauszug wurde mit überschüssigem Bleiacetat vollständig gefällt; nach der Entfernung des Bleis mit Schwefelwasserstoff führten wir aus acetonhaltiger Lösung das Invertin quantitativ in Adsorbat [81] über. Dieses gab an 0,04proz. Ammoniak nur eine Spur Invertin ab.

2. Versuch. Ein anderer Hefeauszug, mit Kaolin gereinigt, lieferte nach dem beschriebenen Verfahren ein Adsorbat, das mit Ammoniak in normaler Weise eluiert wurde; die Elution enthielt etwa 40% vom Invertin der Enzymlösung.

Von diesem Extrakt wurde ein Teil mit Bleiacetat gereinigt (500 ccm mit 14 g Bleiacetat); bei der Ausfällung des Bleiüberschusses und Klärung durch Kiesel-erde verlor die Lösung 25% vom Invertin. Nach Zusatz von 40% Aceton adsorbierten wir das Invertin vollständig mit Aluminiumhydroxyd. Das Adsorbat wurde geteilt. Ein Anteil gab an 0,04proz. Ammoniak höchstens 1% vom Invertin der angewandten Lösung ab; nach Abtrennung der Elution enthielt das Aluminiumhydroxyd noch 61% des Invertins. Ein anderer Teil des Adsorbates lieferte mit 1proz. Diammonphosphat eine Elution, die 66% vom Invertin des Extraktes enthielt (Anh. Nr. 129).

3. Versuch. Eine andere Hefeflüssigkeit der raschen Autolyse wurde zum Teil mit Bleiacetat gereinigt. Das Adsorbat daraus gab an 0,04proz. Ammoniak nur 3%, hingegen an 1proz. Diammonphosphat 40% vom Invertin des Hefeauszuges ab (Anh. Nr. 130).

Der übrige Teil des Extraktes wurde ohne Bleiacetat und ohne Kaolinbehandlung, aber mit Aceton verdünnt, zur Adsorption verwendet. Aus dem Adsorbat eluierte 0,04proz. Ammoniak 40% des Invertins (Anh. Nr. 131).

4. Versuch. Nicht so eindeutig sind Erscheinungen zu erklären, die bei der Adsorption aus acetonfreien, ungereinigten Hefeauszügen beobachtet wurden. Ein so gewonnenes, 3mal mit Wasser gewaschenes Adsorbat schickte bei der Elution mit

0,05proz. Ammoniak nur ein Drittel der gewöhnlichen Menge, nämlich 14% [82] des Invertins (bezogen auf den Hefeauszug) in Lösung (Anh. Nr. 132). Da das Aluminiumhydroxyd aus der wäßrigen Lösung mehr von organischen Verbindungen aufnimmt als aus der acetonhaltigen, so ist es möglich, daß in diesem Falle im Adsorbat die Stoffe vermehrt sind, die das Invertin an die Tonerde binden. Es kann aber auch sein, daß Koeluentien in der wäßrigen Lösung zurückbleiben, die aus acetoniger mit in das Aluminiumhydroxyd gehen.

5. Versuch. Wird aber das Invertin einer Elution nach dem Verjagen des Ammoniaks im Vakuum zum zweiten Male in wäßriger (acetonfreier) Lösung durch Aluminiumhydroxyd adsorbiert, so verhält sich das Adsorbat normal. Es gibt das Invertin an Ammoniak ab; wir fanden 40% in der Elution (Anh. Nr. 133).

6. Versuch. Noch schwerer eluierbar ist das Invertin in einem aus ammoniakhaltigem, acetonfreiem Hefeauszug gebildeten Adsorbat. In einem Falle enthielt die ammoniakalische Elution aus einem solchen Adsorbat gar kein Invertin. In einem anderen Falle wurden 2,5% des Invertins durch Ammoniak eluiert, bei wiederholter Elution noch 1% (Anh. Nr. 134). Hingegen nahm Diammonphosphat die normale Menge Invertin, 48%, auf.

Wenn auch hier wie beim 4. Versuch verschiedene Erklärungen möglich sind, so ist die Annahme unumgänglich, daß Begleitstoffe für diese Erscheinung verantwortlich sind.

Verhalten der durch Neutralextraktion dargestellten Hefeauszüge.

Die Erscheinungen sind hier umgekehrt wie bei unseren gewöhnlichen Invertinlösungen. Das Adsorbat aus dem acetonhaltigen Neutralextrakt ist nicht durch Ammoniak eluierbar, wird es aber dadurch, daß man aus dem Extrakt zuerst mit Bleiacetat Eiweißkörper [83] beseitigt und dann adsorbiert. Man könnte diese Beobachtung, wenn sie für sich allein stünde, durch Vorhandensein von Koadsorbentien und Fehlen derselben nach der Bleiacetatfällung zu erklären suchen. Die verschiedenen Beobachtungen, die hier angeführt werden, machen aber in ihrer Gesamtheit die Erklärung wahrscheinlicher, daß das Adsorbat aus dem Neutralextrakt an Koeluentien arm ist, und daß das Adsorbat infolge der Reinigung auch Koadsorbentien verloren hat, infolgedessen das Invertin lockerer gebunden enthält. Die Koadsorbentien des Neutralextraktes können nicht identisch sein mit denen im sauer gebildeten Hefeauszug. Sie sind im ersteren Falle durch Bleiacetat fällbar, im letzteren nicht.

7. Versuch. Ein mit Diammonphosphat und Toluol dargestellter Hefeauszug lieferte ohne Vorbehandlung ein Adsorbat mit Al(OH)_3 , das an 0,04proz. Ammoniak sehr wenig Invertin abgab. Die Elution bewirkte in 15 Minuten langer Einwirkung auf Rohrzucker nur spurenweise Bildung von reduzierendem Zucker.

8. Versuch. Ein unter Neutralisation mit Ammoniak dargestellter Hefeauszug gab ohne Vorbehandlung ein Adsorbat, dem Ammoniak 2% des Invertins entzog (Anh. Nr. 135). Denselben Extrakt behandelten wir mit so viel Bleiacetat, daß etwas

Blei im Filtrat nachzuweisen war, daß aber mit mehr Bleiacetat noch eine weitere Fällung entstanden wäre. Nun lieferte die Invertinlösung mit Aluminiumhydroxyd ein Adsorbat, das an 0,94proz. Ammoniak 60% vom Invertin des gereinigten Extraktes abgab.

War derselbe Extrakt mit Bleiacetat vollständig gefällt worden, so konnten dem Adsorbat mit Ammoniak 37% Invertin entzogen werden.

9. Versuch. Ein anderer mit Ammoniak dargestellter Extrakt wurde gleichfalls vollständig mit Bleiacetat gefällt. Das Adsorbat daraus lieferte eine [84] ammoniakalische Elution, die 18% des Invertins enthielt (Anh. Nr. 136).

10. Versuch. Mit einem gleichartigen Hefeauszug wurde der Versuch wiederholt. Die ammoniakalische Elution enthielt 28%, hingegen eine mit 1proz. Ammonphosphat gebildete 50% vom Invertin (Anh. Nr. 137).

11. Versuch. Daß das abweichende Verhalten der unter Neutralisation dargestellten Invertinlösung nicht auf ihrem Ammoniakgehalt beruht, zeigte die Eluierbarkeit des Adsorbates aus dem nach HUDSON gewonnenen und mit Ammoniak versetzten Hefeauszug. Aus der acetonehaltigen Lösung wurde bei einem Gehalt von 0,1% NH_3 das Adsorbat dargestellt. Es war so leicht eluierbar, daß schon beim Waschen des Adsorbates infolge seines Ammoniakgehaltes 23,5% des Invertins abgegeben wurden, während das Adsorbat 43% vom Invertin behielt (Anh. Nr. 138).

V. Adsorption durch Calciumphosphat und Elution.

Invertin wird von tertiärem Calciumphosphat adsorbiert und läßt sich durch Umwandeln des Niederschlages in sekundäres Phosphat eluieren.

Werden Hefeauszüge mit Diammonphosphat, Calciumchlorid und Ammoniak versetzt, so enthält der amorphe Niederschlag nach einigem Stehen das Enzym. Für die Mehrzahl der Versuche unterwarfen wir das Invertin zuvor der Reinigung mit Aluminiumhydroxyd. Die mit sekundärem Alkaliphosphat gewonnene Elution wird von Calciumchlorid gefällt, ohne daß Invertin in die Fällung übergeht. Als wir hingegen die Elution nach Zusatz von Ammoniak mit Calciumchlorid fällten, adsorbierte der voluminöse, plastische Niederschlag das Invertin entweder quantitativ oder zum großen Teil. Dieses Adsorbat gibt an Ammoniak und an sekundäres Phosphat kein und an verdünnte Essigsäure (0,02N) wenig Invertin [85] ab. Verwandelt man aber den Niederschlag in sekundäres Calciumphosphat, so geht das Enzym daraus vollständig in Lösung. Das enzymhaltige Tricalciumphosphat wurde abfiltriert, in Wasser suspendiert und mit überschüssigem Mononatriumphosphat versetzt. Darauf verwandelte es sich in einer oder in zwei Stunden in kompaktes und krystallinisches Dicalciumphosphat, das kein Invertin zurückhielt. Als Ausgangsmaterial für die quantitativen Bestimmungen dienten Tonerdeadsorbate aus Neutralextrakten, die wir mit Diammonphosphat eluierten.

	(Anhang Nr. 139)	140	141)
Angewandte Invertinlösung	M.Z.Q. 3,38	2,86	4,15
Elution aus Calciumphosphat	M.Z.Q. 3,38	1,08	3,62
Invertinausbeute	% 100	70	87

Leider war in diesen, im präparativen Maßstab untersuchten Beispielen weder die Adsorption noch die Elution in genügendem Maße selektiv. Nachdem die Elutionen vom überschüssigen primären Phosphat durch Dialyse befreit waren, ergaben die Bestimmungen nur Zeitwerte von 4,55, 5,4 und 6,4.

VI. Adsorption des gereinigten Invertins durch Kaolin und Elution.

Das aus dem Tonerdeadsorbat eluierte Invertin, und zwar erst dieses, ist adsorbierbar durch Kaolin. Durch die Behandlung mit Aluminiumhydroxyd ist das Enzym von den Koadsorbentien, Begleitstoffen überwiegend saurer Natur, abgetrennt worden, mit denen es zuvor assoziiert war. Es zeigt in diesem Reinheitsgrad das Verhalten eines amphoteren Stoffes und wird nun sowohl von elektronegativen wie elektropositiven Adsorbentien aufgenommen.

Es ist nicht nötig, die Adsorption wie beim Aluminiumhydroxyd durch Beimischung von Aceton oder einem anderen organischen Lösungsmittel zu befördern; das Invertin ist auch schon so arm an Schutzstoffen, [86] daß es in den organischen Solvenzien rasch verderben würde. Das Adsorptionsvermögen des Kaolins wird erhöht, wenn man es stundenlang in 20proz. Salzsäure erhitzt und durch häufiges Dekantieren mit destilliertem Wasser auswäscht, wobei es sich schließlich kolloid verteilt. Die zur Adsorption anzuwendenden Kaolinnengen erscheinen im Vergleich mit der Vorbehandlung der Hefeauszüge viel größer, wenn man sie auf Trockengewichte der Lösungen bezieht, aber viel geringer im Verhältnis zu den Invertingehalten. Wir behandelten z. B. die mit Ammoniak dargestellte und einige Tage dialysierte Elution aus dem Tonerdeadsorbat, die neutral reagierte, mit Kaolin; eine Elution vom M.Z.Q. 0,7, ca. 0,25 g Trockensubstanz in 130 ccm enthaltend, gab an 10 g Kaolin 84% des Invertins (Anh. Nr. 142) ab und verlor auf Zusatz von nochmals derselben Menge Kaolin das Invertin gänzlich. Diese Adsorption wurde durch zwei Umstände wesentlich verbessert und die erforderliche Kaolinmenge herabgemindert: Anstatt der Elutionen unterwarfen wir die durch Fällung mit Aceton daraus isolierten Invertinpräparate, die namentlich große Mengen von Ammoniumsalzen in der Mutterlauge zurückließen, der Adsorption. Ferner erfolgt diese viel leichter in schwach essigsaurer Lösung, z. B. in 0,04normaler, für die nur etwa $\frac{1}{5}$ der Kaolinmenge wie für entsprechende neutrale Lösungen erforderlich ist.

Die Adsorption durch Kaolin führt zu einer Methode der Trennung vom Hefegummi, der in seiner ganzen Menge in der Mutterlauge zurückbleibt. Für die Steigerung der Enzymkonzentration ist dies von großer Bedeutung. Denn wir fanden beispielsweise in einem durch Aluminiumhydroxyd gereinigten Invertinpräparat 65 bis 75% Hefegummi, H. v. EULER und O. SVANBERG¹ noch mehr in ihren letzten Invertinpräparaten, die bei der [87] Hydrolyse mit verdünnter Schwefelsäure 75 bis 92% Monose lieferten. Nach der Elution aus dem Kaolin gibt das Invertin mit Fehlingscher

¹ Siehe Kap. A. Abschn. VIII.

Lösung keinen Niederschlag, und nach bis zu 2stündigem Kochen mit 20proz. Salzsäure bewirkt es keine Reduktion der Fehlingschen Lösung. In der Mutterlauge von der Kaolinbehandlung finden sich außer dem Hefegummi noch Ammonsalze, wenig Eiweiß, mitunter etwas Aminosäure.

Aus dem Kaolinadsorbat läßt sich das Invertin durch sekundäres Alkaliphosphat, Natriumcarbonat oder Ammoniak eluieren. Am besten gelingt die Elution durch Suspendieren des Adsorbates in Wasser und Versetzen mit so viel 0,2*N*-Sodalösung, bis die Flüssigkeit alkalisch zu reagieren beginnt. Das Kaolin wird dabei zum Teil kolloid und die Elution ist kaum filtrierbar. Die Klärung wird erreicht, indem man die Hauptmenge des Kaolins mit der Zentrifuge abtrennt und die trübe Elution auf der Nutsche durch eine Schicht von geglühtem Kieselgur absaugt. Nach vergleichenden Bestimmungen tritt dabei kein Verlust an Invertin ein.

Die Ausbeuten, für die einige Beispiele in der Tab. 24 angeführt sind, leiden, wenn die Kaolinadsorbate nicht rasch genug verarbeitet werden, da das Enzym in ihnen allmählich in unwirksame Form übergeht. Aus einem 48 Stunden aufbewahrten Adsorbat war nur noch ein Viertel des angewandten Invertins zu gewinnen. Die wahren Ausbeuten bei der Reinigung durch Kaolin sind in einigen Fällen höher als die in der Tabelle verzeichneten, denn die angewandten Invertinlösungen waren nach dem Filtrieren von ein wenig unlöslich gewordener Substanz mitunter etwas schwächer als gemäß den hier verzeichneten Bestimmungen der Präparate; und es kam vor (Versuch 4), daß die Elution aus dem Kaolin erst nach Stehen und Eindampfen bestimmt wurde. In günstigen Fällen erreichte die Ausbeute bei der Adsorption und Elution zwei Drittel des angewandten Enzyms.

[88] Tabelle 24. Ausbeute bei der Elution aus dem Kaolinadsorbat.

Nr.	Angew. Invertin		Kaolinmenge g	M/Z Q. des angew. Invertins	M/Z Q. der Elution	Invertin- ausbeute Proz.
	g	Zeitweil				
1. (Anh. Nr. 143)	0,92	2,8	27,4	6,58	4,13	63
2. (Anh. Nr. 144)	7,47	6,0	217	25,0	17,7	70
3. (Anh. Nr. 145)	3,5	4,5	83	13,6	9,3	68
4. (Anh. Nr. 146)	4,4	2,5	72,5	32,0	15,3	48
5. (Anh. Nr. 147)	17,6	4,7	270	75	20,8	40
6. (Anh. Nr. 148)	ca. 4	8	150	7,0	4,1	58

Auch andere elektronegative Adsorbentien nehmen das aus dem Tonerdeadsorbat eluierte Invertin auf. Wir beobachteten mit gefällter und sorgfältig ausgewaschener Kieselsäure quantitative Adsorption, desgleichen mit dem durch Elektroosmose dargestellten Kieselsäurepräparat Osmosil¹, dessen Adsorptionsvermögen etwa viermal geringer war. Hingegen adsorbierte Mastix, wovon ebensoviel wie vom Kaolin angewandt wurde, Invertin von demselben Reinheitsgrad gar nicht.

¹ Siehe L. MICHAELIS, Berl. klin. Wochenschr. 1018, 710; R. WILLSTÄTTER, diese Annalen 422, 65 [1920 21].

VII. Zur Dialyse der Invertinlösungen.

Die Dialyse der Invertinlösungen wurde außer in den älteren Angaben von W. A. OSBORNE¹, M. KÖLLE² und B. HAFNER³ in den Arbeiten von C. S. HUDSON und H. S. PAINE⁴ und C. S. HUDSON⁵, sowie in eingehenden Untersuchungen von [89] H. V. EULER und O. SVANBERG⁶) behandelt. Bei HUDSON ist nach der Ausfällung von Eiweiß mit Bleiacetat und von Blei mit Schwefelwasserstoff die rasche Entfernung der Essigsäure durch Dialyse geboten, die in Kollodiumhülsen vorgenommen wird. EULER und SVANBERG streben durch die Dialyse die Entfernung stickstoffhaltiger Verunreinigungen an; Hand in Hand damit geht eine Aktivitätssteigerung von beispielsweise 12, 39, 40 und 16%. SVANBERG beobachtete dabei großen Enzymverlust, z. B. 43%, und führte ihn auf die Durchlässigkeit der Kollodiumhülsen für Invertin zurück. EULER und SVANBERG zeigten aber vor kurzem, daß in einer Reihe von Dialysen die Saccharaseverluste, die 10 bis 20% betrugen, nicht auf der Durchlässigkeit der Membran für das Enzym beruhten und auch nicht auf der Dialysierbarkeit eines Koenzyms. Es wird daher anzunehmen sein, daß das Invertin sich partiell zersetzt. Dies kann eher bei dem herausdiffundierten als bei dem im Dialysator zurückgebliebenen, durch Kolloide mehr geschützten Invertin der Fall sein.

Auch in unseren Versuchen wurden anfangs immer die nach HUDSON dargestellten Kollodiumhülsen angewandt. Dabei trat in allen Fällen Verlust an Invertin ein, der sich zwischen 20 und 33% bei 1- bis 2tägiger Dauer der Dialyse gegen fließendes Wasser bewegte.

Eine nach der Reinigung mit Aluminiumhydroxyd und darauffolgenden Adsorption durch Calciumphosphat dargestellte Mononatriumphosphatelsonde wurde 20 Stunden dialysiert. Dabei ging M.Z.Q. von 3,38 auf 2,77 zurück, entsprechend einem Verlust an Invertin von 18% (Anh. Nr. 149).

Eine zweite Elution von ähnlicher Darstellung wurde 48 Stunden dialysiert; M.Z.Q. anfangs 3,61, am Ende 2,42. [90] Verlust an Invertin 33% (Anh. Nr. 150). Im umgebenden Wasser ließ sich Invertin nachweisen. Aber nach den Angaben von EULER und SVANBERG dürfte auf das Herausdiffundieren allein nur ein Teil des Enzymverlustes zurückzuführen sein.

Die Erklärung der Invertinabnahme bei der Dialyse sollte wohl auch berücksichtigen, daß die Reinheit der Invertinlösungen darauf Einfluß haben kann. HUDSON hat nämlich in zahlreichen Bestimmungen gefunden, daß bei der Dialyse seiner Präparate, deren Reinigung lediglich in Eiweißbeseitigung bestand, kein Verlust eintrat; geringe Invertinabnahmen könnten dabei übersehen worden sein. Die Präparate von EULER und SVANBERG waren reiner, sie waren durch Entfernung von Eiweiß

¹ Zeitschr. f. physiol. Chem. **28**, 362 [1898]. ² Zeitschr. f. physiol. Chem. **29**, 429 [1899].

³ Zeitschr. f. physiol. Chem. **42**, 1 [1904]. ⁴ Journ. Am. chem. soc. **32**, 774 [1910].

⁵ Journ. Am. chem. soc. **36**, 1566, 1569 [1914].

⁶) Zeitschr. f. physiol. Chem. **107**, 266, und zwar S. 303 [1919]; O. SVANBERG, Zeitschr. f. physiol. Chem. **109**, 65, und zwar S. 90 [1920]; H. V. EULER und O. SVANBERG, Zeitschr. f. physiol. Chem. **110**, 175 [1920].

mit Kaolin und fraktionierter Fällung mit Alkohol gereinigt, die unseren noch weitergehend durch Adsorption mit Aluminiumhydroxyd und Elution. Wahrscheinlich hat die Abtrennung der Begleitstoffe, die eine Schutzwirkung ausüben können, zwei Folgen: verminderte Beständigkeit und erhöhtes Diffusionsvermögen des Invertins.

Es gelingt uns, durch Anwendung von weniger durchlässigen Dialysatoren, von tierischen Membranen, langdauernde Dialyse ohne Invertinverlust durchzuführen. Allerdings auch unter Bedingungen, unter welchen Invertin völlig beständig sein kann, erleidet es manchmal Einbuße an Wirksamkeit, also teilweise Zersetzung. Die Ursachen sind noch nicht genügend bekannt. Wir fanden in vielen quantitativen Versuchen, daß Invertinlösungen dialysiert, aufbewahrt, eingedampft werden können, ohne Änderung der Zeitwerte. Dennoch beobachteten wir bei jeder dieser Maßnahmen mitunter kleine oder erhebliche Invertinverluste.

Bei reineren Invertinlösungen erweist sich die Kollodiummembran für die Dialyse als ungeeignet; wir ziehen die schon von E. STARKENSTEIN¹ angewandten sog. Fischblasen vor, in denen 250 bis 300 ccm dialysiert [91] werden können. Unter unseren Versuchsbedingungen war eine 1proz. Mononatriumphosphatlösung in 1½ bis 2 Tagen frei von Phosphat. Die Tab. 25 zeigt, daß es auf diese Weise möglich ist, aber nicht immer gelingt, die schon weitgehend gereinigten und daher empfindlichen Invertinpräparate der Elutionen aus dem Kaolinadsorbat ohne Verlust zu dialysieren. Die Elutionen waren von 2 l anfänglichem Volumen auf 300 ccm eingeengt und mit Toluol versetzt.

Tabelle 25. Invertingehalt der dialysierten Elutionen.

Nr.	Dauer der Dialyse	M.Z.Q. vor der Dialyse	M.Z.Q. nach der Dialyse	Abnahme Proz.
1. (Anh. Nr. 151)	3 Tage	8,15	8,07	1
2. (Anh. Nr. 152)	2 ..	14,5	11,0	24
3. (Anh. Nr. 153)	6 ..	5,25	5,15	2
4. (Anh. Nr. 154)	6 ..	11,7	11,1	5
5. (Anh. Nr. 155)	5 ..	2,7	2,8	0
6. (Anh. Nr. 156)	3 ..	3,1	2,68	14

Diese Dialyse wenden wir zu präparativen Zwecken an, um aus den Elutionen die anorganischen Salze zu entfernen, die Alkaliphosphate gewisser Elutionen aus Tonerdeadsorbat, das Natriumcarbonat aus der Kaolineelution. Die hellbräunlichen Lösungen werden dabei farblos und verlieren ihren noch an Hefeextrakt erinnernden Geruch. Mit dieser Entfernung der dialysierenden Begleitstoffe konnte eine Steigerung des Reinheitsgrades um etwa 30% erzielt werden. Zum Beispiel verbesserte sich der Zeitwert eines aus Kaolinadsorbat isolierten Präparates bei 6tägiger Dialyse von 0,8 auf 0,55.

¹ Biochem. Ztschr. 24, 210 [1910].

VIII. Verhalten der Invertinlösungen gegen Uranylacetat.

Die nach den Adsorptionsmethoden gereinigten Invertinpräparate gaben mit Uranylacetat Niederschläge. Die Fällung läßt sich derart ausführen, indem man rasch [92] mit überschüssiger Uranlösung versetzt, daß das Invertin ganz oder zum größten Teil adsorbiert wird, oder bei vorsichtigem Zusatz von Uranylacetat unter Vermeidung eines Überschusses so, daß es zum großen Teil in der Mutterlauge hinterbleibt. Auf beide Arten läßt sich das Invertin weiter reinigen. Der präparativen Anwendung des Verfahrens waren aber mehrere Umstände hinderlich. Das mit Aluminiumhydroxyd, dann mit Uranylacetat gereinigte Invertin ließ sich zwar weiterhin von Kaolin quantitativ adsorbieren, aber aus dem Adsorbat schlecht durch Ammoniak eluieren. Wurde aber zuerst das Tonerde- und Kaolinverfahren ausgeführt und eines der reinsten Invertinpräparate der Uranylacetatbehandlung unterworfen, so erwies sich das wieder isolierte Invertin als besonders unbeständig, so daß schon beim Stehen der Lösung Abnahme der Wirksamkeit eintrat und der gefundene Zeitwert nicht dem theoretisch berechneten entsprach. Übrigens war auch das Verhalten der aus Kaolinadsorbaten gewonnenen Elutionen gegen Uranylacetat infolge ihres schwankenden Gehalts an Begleitstoffen zu ungleichmäßig. Es kam vor, daß Elutionen anfangs durch Uranacetat fällbar waren, aber nicht mehr nach der Dialyse. Auch der umgekehrte Fall wurde beobachtet: Elutionen aus Kaolinadsorbaten waren nicht fällbar mit Uranylacetat, aber nach der Dialyse gaben sie Niederschläge mit diesem Reagens.

Versuche mit Elution aus Tonerdeadsorbat. Beim Versetzen mit einem Überschuß von Uranylacetat entstand ein gelblicher, flockiger Niederschlag, der alles Invertin adsorbiert enthielt. Die Fällung gab an verdünnte Sodalösung zusammen mit wenig Uran das Enzym zum großen Teil ab. Um aber hauptsächlich die Beimischungen des Invertins auszufällen, verarbeiteten wir 2,5 g eines Präparats vom Zeitwert 3,3 mit einer zur Fällung nicht ausreichenden Uranmenge. Bei vorsichtigem Zusatz einer 2proz. Uranylacetatlösung, [93] wovon 80 ccm angewandt wurden, entstand ein reichlicher Niederschlag, der sich gut abfiltrieren ließ. In der Mutterlauge waren 77 % vom Invertin (Anh. Nr. 157); in einem anderen Versuch 84 % (Anh. Nr. 158). Nach der Dialyse enthielt die Lösung 0,8 g Invertin vom Zeitwert 1,45. Sie gab keine Ninhydrinreaktion mehr, die Xanthoproteinreaktion nur schwach, enthielt aber reichlich Hefegummi. In diesem Zustand wurde das Invertin vollständig adsorbiert von Kaolin, aber nur 25 % daraus mit Ammoniak eluiert.

Versuch mit Elution aus Kaolinadsorbat. 0,5 g eines Präparates vom Minutenwert 0,7 wurden in zwei Hälften verarbeitet.

1. Beim Fällen mit überschüssigem 2proz. Uranylacetat (80 ccm) nahm der Niederschlag das Invertin gänzlich auf. Wir eluierten ihn zweimal mit 0,01 n-Natriumcarbonat und fanden in der durch längeres Zentrifugieren geklärten Elution 55 % (Anh. Nr. 156) des angewandten Enzyms (in einer dritten Elution weitere 10 %). Diese Lösung bildete bei der Dialyse einen uranhaltigen Niederschlag, der 30 % des Invertins der Elution einschloß. Die davon abfiltrierte Flüssigkeit enthielt Invertin

von ungünstigerem Zeitwert, nämlich 1,4. Beim Stehen in einem Kolben aus Jenaer Glas verdarb die mit Toluol versetzte Invertinlösung allmählich, obwohl sie klar blieb. In 3 Wochen verschlechterte sich der Zeitwert auf 1,96.

2. Um aus der Invertinlösung hauptsächlich Begleitstoffe zu fällen, versetzten wir sie unter Rühren langsam mit 32 ccm Uranlösung. Die Mutterlauge von dem entstandenen Niederschlag enthielt noch 51% des Invertins (Anh. Nr. 160). Bei 6 tägiger Dialyse ging M.Z.Q. von 2,9 auf 2,3 zurück. Der Zeitwert des Präparates betrug nun 1,2, er erhöhte sich beim Stehen im Jenaer Kolben in 3 Wochen auf 1,7 durch Zersetzung von etwa 30%.

[94]

C. Invertinpräparate¹.

I. Einleitung.

Um die chemische Art eines kohlehydratspaltenden Enzyms der Hefe kennen zu lernen, müssen Wege für seine Trennung von einem Vielfachen an Begleitstoffen aus den Klassen der Proteine und der Kohlehydrate aufgesucht und die Bedingungen ermittelt werden, unter denen das mit zunehmender Reinheit zunehmend empfindliche Enzym konstante Wirkung behält. Die Literatur verzeichnet viele wertvolle Untersuchungen über die Darstellung von Invertin hohen Reinheitsgrades, unter welchen die genauen Angaben von H. v. EULER und seinen Mitarbeitern hervorragen. Während H. v. EULER und O. SVANBERG der Lösung des Problems durch Züchtung enzymreicher Hefe zu Hilfe kommen, arbeiten wir an neuen präparativen Methoden, mit denen die Abtrennung der Eiweißstoffe und des Hefegummis gelingt.

Die besten Invertinpräparate² sind von J. MEISENHEIMER, C. S. HUDSON und H. v. EULER und O. SVANBERG dargestellt worden.

C. S. HUDSON hat für seine Invertinpräparate keine Angaben veröffentlicht, die dem Zeitwert nach C. O'SULLIVAN und F. W. TOMPKIN entsprechen. Indem wir aber Invertin sowohl unter den Bedingungen von HUDSON wie unter den Verhältnissen der Zeitwertdefinition messen (Kap. A, Abschn. IV, 7), finden wir einen Schlüssel zum Vergleich der Präparate von HUDSON mit denen von EULER und mit den unseren. Es scheint, daß das dialysierte Invertin von HUDSON³ etwa den Minutenwert 3 erreicht.

J. MEISENHEIMER, ST. GAMBARJAN und L. SEMPER⁴ verarbeiteten durch geeignete Ernährung enzymreich [95] gezüchtete Hefe. Aus dem Preßsaft erhielten sie nach Ausfällung von Begleitstoffen durch Säure Präparate vom Zeitwert 21, wohl auch etwas bessere. Durch Anwendung der Autolysenverfahren wird dieses Ergebnis übertroffen.

H. v. EULER und O. SVANBERG⁵) verdanken ihren Erfolg gleichfalls sehr invertinreich gezüchteter Hefe (Zeitwert 100 bis 90). Durch Beseitigung der Eiweißstoffe

¹ Über das experimentelle Material finden sich ausführlichere Angaben in der gedruckten Dissert. von F. RACKE, München 1920.

² Siehe die kritische Übersicht von H. v. EULER und O. SVANBERG, Zeitschr. f. physiol. Chem. **107**, 260, und zwar S. 303 [1910].

³ Journ. Am. chem. soc. **36**, 1566 [1914]. ⁴ Biochem. Ztschr. **54**, 122 [1913].

⁵) Zeitschr. f. physiol. Chem. **107**, 260 [1910].

mit Kaolin und fraktionierte Fällung durch Alkohol gewannen sie Invertinpräparate, von denen das beste den Zeitwert 3,5 aufwies. So dargestellt, enthält das Invertin sehr viel Hefegummi.

Wir waren durch die Zeitverhältnisse gezwungen, mit ungünstiger Hefe zu arbeiten (Zeitwert 350 bis 250). Die Isolierung des Invertins erfolgt im wesentlichen durch Adsorption mit Aluminiumhydroxyd und Eluieren und darauffolgende Adsorption mit Kaolin und nochmaliges Eluieren. Nach der ersten Elution entspricht das Invertin dem Zeitwert 5 bis 2,5, nach der zweiten Zeitwerten von 0,85 bis 0,55. Die Ausbeute betrug ungefähr ein Viertel vom Invertin der Hefe.

II. Verfahren der Adsorption mit Aluminiumhydroxyd.

1. Fraktionierte Adsorption.

Das Ausgangsmaterial war ein durch rasche Autolyse unter Toluolzusatz (1 Teil Hefe, 2 Teile Wasser) gewonnener Hefeauszug vom Zeitwert 250 (auf die Hefe bezogen). 14,75 l wurden mit 5,9 l, d. i. 40% Aceton vermischt und mit 1,5 kg gemahlenem Kaolin einige Minuten verrührt und über Nacht stehen gelassen. Dann konnte ein großer Teil der Flüssigkeit abgelebert werden, der Rest wurde filtriert. Bei dieser noch unvollkommenen Entfernung der Eiweißkörper gingen 10% des Invertins verloren. Vom Filtrat (16 l) diente ein Anteil von 2,7 l zur Bestimmung der [96] Tonerdemenge, die für die Adsorption von etwa 90% des Invertins erforderlich war, und die Hauptmenge (13,5 l; M.Z.Q. 52,3) wurde dann in fünf ebenso großen Anteilen mit Aluminiumhydroxyd bearbeitet. Von 8,3 g Aluminiumhydroxyd wurden in der Vorprobe 71% des Invertins adsorbiert; danach war vom Adsorbens etwa 20% mehr anzuwenden. Die 5 Portionen wurden mit Aluminiumhydroxydsuspension, für jede 10,7 g $\text{Al}(\text{OH})_3$ enthaltend, in dünnem Strahl unter ständigem Umschütteln versetzt und eine halbe Stunde stehen gelassen. Das Adsorbens nahm nun 88% vom Invertin auf. Einfacher ist es, in der Vorprobe, die aber nicht viel kleiner genommen werden darf, zu bestimmen, wieviel Tonerde zur annähernd quantitativen Adsorption nötig ist und davon in der Hauptmenge 4/5 anzuwenden.

Vom Adsorbat läßt sich die Mutterlauge zum großen Teil dekantieren. Die übrig bleibende Suspension (4 l) verarbeiteten wir in einer Zentrifuge von gegen 2 l Gläserinhalt. In den Zentrifugenglasern wurde das gesammelte Adsorbat 3mal gewaschen durch Anrühren mit destilliertem Wasser und erneutes Zentrifugieren. Dann spülten wir das Tonerdeadsorbat in einen Kolben und versetzten die Suspension, deren Volumen 1700 ccm betrug, unter kräftigem Schütteln mit 5 1/2 ccm 10proz. Ammoniak. Die rasch gebildete Elution wurde zum Teil auf einige Nutschen gegeben und auf gehärtetem Filterpapier abgesaugt, zum Teil in der Zentrifuge annähernd geklärt und auf die nämlichen Filter nachgefüllt, da die ammoniakalische Elution durch Zentrifugieren allein nicht klar erhalten und danach für sich allein nicht klar filtriert werden konnte. Auch das fast wasserklare Filtrat pflegte noch etwas kolloides Aluminiumhydroxyd zu enthalten, das erst bei starkem Einengen ausflockte. Die Arbeit muß so geleitet

werden, daß man in einem Tage bis zum Absaugen der Hauptmenge der Elution kommt, wenn auch nicht mehr zum Nachwaschen auf der Nutsche.

[97] Das Filtrieren der Elution würde durch Kieselgur oder Klärerde sehr erleichtert, aber dabei findet Verlust von Invertin durch Adsorption statt, bei der späteren Elution aus dem Kaolinadsorbat wird hingegen von Kieselgur kein Verlust bewirkt.

Die ammoniakalische Elution (1850 ccm) enthielt 47% vom Invertin (M.Z.Q. 24,8) des mit Kaolin behandelten Hefeauszuges. Sie wurde bei einer Destillationstemperatur von höchstens 25° unter starker Kühlung der Vorlage im Vakuum eingengt und im Faust-Heimschen Trocknungsapparat vollends eingedampft. Dabei verminderte sich die Ausbeute auf 43% (M.Z.Q. 23,6).

Die in ein Becherglas oder in Zentrifugengläser übergespülte konzentrierte Lösung (40 ccm), die noch würzigen Hefegeruch und braune Farbe besaß, wurde unter Umrühren bei 0° mit dem gleichen Volumen von eiskaltem Aceton gefällt, in einer rasch an- und auslaufenden Zentrifuge von der Mutterlauge getrennt und mit eiskaltem Aceton wieder in der Zentrifuge gewaschen. Diese Behandlung mit Aceton sollte nicht länger als etwa 5 Minuten dauern. Man brachte die bräunliche, krümelige Fällung rasch in den Exsiccator und evakuierte mit der Hochvakuumpumpe. Die Bestimmungen des getrockneten Präparates, 2,367 g vom Zeitwert 2,34, ergaben einen weiteren Rückgang der Ausbeute auf 38,6% (M.Z.Q. 20,3, Anh. Nr. 161).

In einigen Beispielen blieb die Ausbeute von der Gewinnung der Elution an bis zum trockenen Präparat konstant, häufiger traten aber, namentlich beim Fällern mit Aceton, Invertinverluste auf, die besonders bei den besten Präparaten die Ausbeute und den Reinheitsgrad erheblich beeinflussten. Dennoch war die Fällung mit Aceton nicht zu entbehren, bei welcher viel von den Begleitstoffen, beispielsweise $\frac{3}{4}$ der Menge des Invertinpräparates und noch mehr, in der Mutterlauge zurückblieb. Eine andere Verarbeitung desselben Hefeauszugs ergab 45% Ausbeute in der Elution (bezogen auf das [98] Invertin nach der Kaolinbehandlung) und lieferte ein Präparat vom Zeitwert 2,8 (Anh. Nr. 162). Eine weitere Autolysenflüssigkeit (13,5 l nach der Kaolinbehandlung) lieferte bei einer Ausbeute von 42% in der Elution 1,4 g Invertin vom Zeitwert 2,4. In diesem Falle war beim Eindampfen kein Verlust, aber beim Fällern mit Aceton Rückgang auf 26,7% vom Invertin des Hefeauszugs eingetreten (Anh. Nr. 163).

2. Vollständige Adsorption.

Man kann das Invertin auch quantitativ mit Aluminiumhydroxyd adsorbieren, aber dieses einfachere Verfahren, das wir öfters anwandten, führt nicht ebenso sicher zu den hohen Reinheitsgraden des Enzyms. Wir verarbeiteten z. B. Hefe vom Zeitwert 245 und behandelten 22 l Auszug (Zeitwert auf Hefe bezogen 282) unter Acetonzusatz mit Kaolin. In einer Probe des Filtrats ermittelten wir die Menge Adsorbens, bis 1 ccm Mutterlauge in 15 Minuten bei Einwirkung auf Rohrzuckerlösung unter Zusatz von $\frac{1}{2}$ ccm 20proz. Mononatriumphosphatlösung keinen reduzierenden Zucker

lieferte. Dann wurde aus dem gesamten Filtrat, 24 l, in vier Chargen das Invertin mit je 42,5 g Aluminiumhydroxyd vollständig adsorbiert. Das mittels der Zentrifuge abgetrennte und ausgewaschene Adsorbat schlammten wir in 1 l Wasser an und bewirkten mit 4 ccm 10proz. Ammoniak die Elution, welche 30% vom Invertin des Hefeauszugs enthielt. Beim Eindampfen trat keine Abnahme ein, beim Fallen und Isolieren aber Rückgang auf 36%. Die Ausbeute betrug 5,42 g, der Zeitwert 3,3 (Anh. Nr. 164).

In einem anderen Beispiel lieferten 35 l mit Kaolin vorbehandelter Hefeauszug mit einer Ausbeute von 40% 13,1 g Invertin vom Zeitwert 5,5 (Anh. Nr. 165). In weiteren Fällen wurden Präparate vom Zeitwert 2,9 und 4,4 erhalten (Anh. Nr. 166 und 167).

[99] 3. Verarbeitung gealterter Autolysenflüssigkeit.

Besonders einfach und günstig gestaltete sich die Verarbeitung von Hefeauszügen, die lange Zeit aufbewahrt wurden. Die Fortdauer proteolytischer Vorgänge scheint zu bewirken, daß der Hefeauszug an Begleitstoffen, die dem Invertin anhaften, namentlich an höheren Proteinen, armer wird. Solche gealterte Autolysenflüssigkeit bedarf keiner Vorbehandlung mit Kaolin; in ihr wurde auch zuviel Invertin vom Kaolin bei der Anwendung in acetonehaltiger Flüssigkeit adsorbiert.

Wir verarbeiteten Anfang November 1919 einen Ende März dargestellten und von der Hefe abfiltrierten Auszug vom Zeitwert 400 (auf Hefe bezogen). 10 l des Extraktes wurden mit 4 l Aceton vermischt, wobei ungewöhnlich wenig Eiweißfällung auftrat, und nach dem Filtrieren mit Aluminiumhydroxyd behandelt. Hier genugte ein Drittel der gewöhnlich für ebenso viel Invertin anzuwendenden Menge, nämlich 11,3 g, zum quantitativen Adsorbieren des Invertins. Die ammoniakalische Elution enthielt nach dem Einengen etwa 40%, aber das mit Aceton gefällte und getrocknete Präparat nur noch etwa 25% vom Invertin des Hefeauszugs. Die Ausbeute betrug 0,426 g, der Zeitwert (nach der teilweisen Zersetzung) 1,0 (Anh. Nr. 168).

Ein anderer, gleichfalls 7 Monate alter Hefeextrakt (Zeitwert 350) lieferte aus 5 l mit einer Ausbeute von 57% 1,24 g Invertin vom Zeitwert 2,5 (Anh. Nr. 169). Von einem ähnlichen, dritten Autolysensaft ergaben 7 l mit einer Ausbeute von 30% 0,95 g Invertin vom Zeitwert 2,8 (Anh. Nr. 170).

III. Adsorption mit Kaolin.

Das Invertin in der ammoniakalischen Elution aus dem Tonerdeadsorbat wird von Kaolin vollständig aufgenommen. Die erforderliche Kaolinmenge ist aber weit geringer, und der Reinheitsgrad des Invertins läßt sich höher steigern, wenn wir zuerst die Elution einengen [100] und mit Aceton fallen. Der Adsorption mit Kaolin wird das Invertin am besten in schwach essigsaurer Lösung unterzogen.

Wir verarbeiteten 3,83 g Invertin vom Zeitwert 4,8 (M.Z.Q. 16,3). Das Präparat wurde mit wenig Wasser angerieben und in 100 ccm gelöst. Die trübe Flüssigkeit

gab nach dem Filtrieren auf Zusatz von 2,5 ccm 2*n*-Essigsäure, und noch mehr beim Stehen, flockige Niederschläge, die starke Xanthoproteinreaktion zeigten. Nach wiederholtem Filtrieren enthielt die Lösung noch 8% des angewandten Invertins (M.Z.Q. 13,6). Unter Verdünnen auf 800 ccm bewirkten wir die vollständige Adsorption mit 83 g Kaolin, das mit kochender Salzsäure vorbehandelt war (vgl. Kap. B, Abschnitt VI). Das Adsorbat wurde sogleich in der Zentrifuge von der Mutterlauge getrennt, worin hauptsächlich Hefegummi zurückblieb, und mehrmals mit Wasser gewaschen. Dann suspendierten wir es mit 1 l Wasser und fügten unter Schütteln 0,2*n*-Sodalösung bis zur eben beginnenden alkalischen Reaktion hinzu, wofür 11 ccm erforderlich waren. Das Natriumcarbonat wird vom Kaolin aufgenommen, das dabei das adsorbierte Enzym freigibt. Die mittels der Zentrifuge vom Kaolin getrennte Lösung war ganz trüb, sie wurde durch Schütteln mit Kieselgur (50 bis 100 g) klar und ohne Verlust filtrierbar. Die Elution enthielt 68% (M.Z.Q. 9,25) vom angewandten Invertin (der filtrierten Lösung) und ihr Gehalt blieb bei den folgenden Operationen (Eindampfen und Dialyse) konstant, was bei anderen Beispielen nicht der Fall war.

Die mit Essigsäure ganz schwach angesäuerte Elution wurde im Faust-Heimschen Trockenapparat bei 35 bis 40° Windtemperatur auf 300 ccm eingengt und von dem dabei auftretenden kaolinähnlichen aussehenden Niederschlag unter Zusatz von Kieselgur abfiltriert. Dann unterwarfen wir die Lösung einer dreitägigen Dialyse in Fischblasen (M.Z.Q. danach wieder 9,25) und dampften sie im Faust-Heim-Apparat in einem Schälchen aus [101] böhmischem Glas zur Trockne ein. Das Invertin (0,383 g, eine spröde, pulverisierbare Masse) wies den Zeitwert 0,86 auf (M.Z.Q. 9,20, Anh. Nr. 171).

Ein zweites Beispiel für die Reinigung mit Kaolin ist die Verarbeitung von 0,92 g (M.Z.Q. 6,50) eines Invertinpräparates, dessen Zeitwert 2,8 betrug. Die mit 0,1proz. Ammoniak bereitete Kaolineelution erfuhr bis zum vollständigen Abdampfen keine Einbuße an enzymatischer Wirksamkeit. Die Ausbeute betrug 64%, das Präparat (0,181 g) hatte den Zeitwert 0,855 (M.Z.Q. 4,22). In der Mutterlauge von der Kaolinbehandlung waren 0,51 g Substanz, hauptsächlich Hefegummi, zurückgeblieben. Die Adsorption war selektiv, aber nicht die Elution (Anh. Nr. 172).

Die Elutionsausbeute war in anderen Fällen weniger günstig. Aus 17,62 g Invertin vom Zeitwert 4,7 (M.Z.Q. 75) stellten wir mit 270 g Kaolin das Adsorbat dar und eluierten es mit 1,8 l Wasser unter Zusatz von 80 ccm 0,2*n*-Natriumcarbonat. Die mit Kieselgur geklärte, auf Lackmus neutral reagierende Elution (M.Z.Q. 30) enthielt 40% des Invertins, das beim Einengen und mehrtägigen Stehen auf 31% (M.Z.Q. 23) zurückging. Von da an war das Invertin beständig, auch bei sehr langem Stehen seiner Lösung. Die Hälfte der Ausbeute wurde 6 Tage lang dialysiert und eingedampft. Wir erhielten daraus 0,41 g trockenes Präparat, für das sich der Zeitwert 0,725 berechnete (Anh. Nr. 173).

Wenn bei einem solchen Präparat ein besonders günstiger Reinheitsgrad erzielt wurde, so ging damit geringere Beständigkeit Hand in Hand. Wir gingen von 4,4 g Invertin vom Zeitwert 2,57 aus (M.Z.Q. 34,2), das beim Auflösen in 2 l, Ansäuern

mit etwa 20 ccm 2*n*-Essigsäure und Filtrieren eine Einbuße von etwa 8% erlitt (M.Z.Q. 32,0). Die Adsorption mit 7,3 g Kaolin war quantitativ, die Elution mit 2 l Wasser unter Anwendung von 40 ccm 0,2*n*-Sodalösung enthielt nach dem Filtrieren, Klären und Einengen auf 300 ccm [102] (M.Z.Q. 15,3) 48% vom angewandten Invertin (auf die filtrierte Lösung bezogen). In der bei 2tägiger Dialyse erhaltenen Invertinlösung (M.Z.Q. nur noch 11,0), deren Trockenrückstand 0,368 g betrug, besaß das Invertin den Zeitwert 0,67, während man ohne die Zersetzung bei der Dialyse 0,5 erreicht hätte. Ein Teil der Ausbeute, 0,227 g (M.Z.Q. 5,23) wurde wieder gelöst und weitere 9 Tage dialysiert und zwar nun mit sehr geringem Verlust (M.Z.Q. 5,13). Darauf entsprach das Invertin nach der Wirksamkeit der Lösung und ihrem Trockengewicht (0,142 g) dem Zeitwert 0,55. Bei abermaligem Abdampfen wurde indessen ein Präparat gewonnen, dessen Zeitwert wieder auf 0,85 angestiegen war (M.Z.Q. 3,33, Anh. Nr. 174).

IV. Über Reinheitsmerkmale und Beständigkeit.

Die Beschreibung und Analyse des nach den Adsorptionsmethoden gewonnenen Invertins wird den Gegenstand einer folgenden Abhandlung bilden. Hier sollen nur diejenigen Eigenschaften der Invertinpräparate angeführt werden, die ihren Verunreinigungen zuzuschreiben sind.

Das nur mittels der Tonerdeadsorption gereinigte Invertin vom Zeitwert 5 bis 2 enthält viel Hefegummi, gibt daher beim Erwärmen mit Fehlingscher Lösung einen zähen, sich zusammenballenden Niederschlag und bildet bei 10 Minuten langem Kochen mit 20proz. Salzsäure reduzierenden Zucker. Das gleichartig gewonnene Präparat vom Zeitwert 1,0 war an Hefegummi arm, die weiter durch Adsorption mit Kaolin gereinigten Präparate frei davon.

Ferner gaben fast alle nach dem Tonerdeverfahren dargestellten Präparate noch Eiweißreaktionen, allerdings nur recht schwach, auf geringe Verunreinigung hindeutend, so die Millonsche Reaktion und die Ninhydrinprobe, während die Biuretreaktion fast immer negativ ausfiel. Nach der zweiten Adsorption bleiben die [103] Eiweißreaktionen ganz aus. Nur eine Art von Xanthoproteinreaktion kommt nie zum Verschwinden. Die Präparate bleiben beim Erhitzen in 0,3- bis 1proz. Lösung mit Salpetersäure farblos, zeigen aber beim Übersättigen mit Alkali eine rein gelbe, nicht intensive Farbe.

Das Invertin aus Tonerdeadsorbat liefert eine phosphorreiche Asche, es enthält ferner Ammoniumsalze und zeigt beim Erhitzen schwache Pyrrolreaktion. Es gibt Fällungen mit Pikrinsäure, mit Quecksilberchlorid, mit Bleiessig und auch mit Bleizucker. Dagegen wurde das Invertin vom Zeitwert 0,72 bis 0,85 in 0,2proz. Lösung nicht mehr von Quecksilberchlorid und nicht von Uranylacetat gefällt. Mit basischem Bleiacetat gab es noch eine starke Fällung, mit Bleizucker einen schwachen Niederschlag. Als wir von diesem mit Hilfe von Kieselgur abfiltrierten, blieben im Niederschlag 78% vom Enzym, und das Filtrat gab dann selbst mit basischem Bleiacetat

keine Fällung mehr. Auch diese Reaktion scheint also auf Verunreinigung zu beruhen.

Gang der Invertinwirkung beim Trocknen. Die Invertinwirkung zeigt eine noch eingehend zu untersuchende, merkwürdige Abhängigkeit vom Wassergehalt. Der Zeitwert eines Invertinpräparates stieg beim Aufbewahren im Hochvakuum über Phosphorpentoxyd von 7,2 auf 12,0 an (bezogen auf gleiches Trockengewicht), verbesserte sich beim Stehen an der Luft auf 8,8, erhob sich bei monatelangem Aufbewahren über Phosphorpentoxyd im Vakuum wieder zu 16,3, um an der Luft unter Aufnahme von 6,3% Wasser wieder zu 8,0 zurückzukehren. Ein anderes Präparat verlor auch im Vakuum über Phosphorpentoxyd an Wirksamkeit, ohne sich aber an der Luft so weitgehend wie das erste zu erholen. Hier bewegte sich der Zeitwert beim Trocknen von 4,4 bis 7,2 und an der Luft unter Aufnahme von 11,3% Wasser, die bei der Bestimmung berücksichtigt sind, bis 5,9 zurück (Anh. Nr. 175 und 176).

Beständigkeit in Lösungen. Ein Präparat vom Zeitwert 7 blieb beim Aufbewahren in 0,2proz. Lösung [104] ohne Toluol im Meßkolben während 3 Wochen konstant, verlor aber in 1½ Jahren seine Wirksamkeit gänzlich (Anh. Nr. 177). Weniger beständig schien eine schwach essigsäure Lösung zu sein. Mehrere mit Aluminiumhydroxyd gereinigte Präparate wurden in 0,025*N*-Essigsäure geprüft; eines vom Zeitwert 4 verlor in 14 Tagen 28, ein zweites vom Zeitwert 2,4 in 14 Tagen 60, in abermals 14 Tagen weitere 16%, ein drittes vom Zeitwert 3,2 in den ersten 2 Wochen 22, in darauffolgenden 2 Wochen 0% der Wirkung (Anh. Nr. 178). Die 0,2proz. Lösung eines aus Kaolinadsorbat erhaltenen Invertins vom Zeitwert 0,725 behielt im Jenaer Kolben, in einer silbernen Flasche und im gewöhnlichen Meßzylinder während 2 bis 5 Tagen konstante Wirkung (Anh. Nr. 179).

Bei vorsichtigem Eindampfen nach verschiedenen Verfahren beobachteten wir in zahlreichen Versuchen ohne Regelmäßigkeit Abnahme oder Konstanz des Invertins. Im Abschnitt III wurde z. B. ein Präparat vom Zeitwert 0,55 angeführt, das beim Abdampfen von 300 ccm Lösung zur Trockne um 35% an Wirkung verlor. Dagegen konnte eine andere Darstellung von Invertin aus Kaolinadsorbat (Zeitwert 0,86) von 11 Volumen bis zur Trockne ohne Verlust eingedunstet werden.

Schädigung durch organische Lösungsmittel¹. Die Hemmung der Invertinwirkung durch Alkohol haben C. O'SULLIVAN und F. W. TOMPSON² und später C. S. HUDSON und H. S. PAINE³ beobachtet, die auch die Schädigung des Enzyms genauer untersuchten. Nach HUDSON und PAINE bewirkt bei 30° 50proz. Alkohol maximale Schädigung, bei größerer Alkoholkonzentration nimmt die Schädigung ab, Alkohol unter 20% wirkt nicht zerstörend.

[105] Wie Alkohol, so zeigt auch Aceton zugleich hemmende und schädigende Wirkung auf Invertin. Die Hemmung finden wir nicht wesentlich abhängig vom Reinheitsgrad. Dagegen zeigte sich, daß die schädigende Wirkung von Alkohol und Aceton

¹ Die Versuche dieses Abschnitts hat Frl. Dr. G. OPPENHEIMER ausgeführt, der wir für ihre freundliche Unterstützung bestens danken.

² Journ. chem. soc. 57, 834, 027 [1890].

³ Journ. Am. chem. soc. 32, 1350 [1910].

vom Reinheitsgrad des Invertins in hohem Grade abhängt. Die Begleitstoffe in den Hefeauszügen üben auch hier eine schützende Wirkung aus. Das reinere Invertin der aus Tonerdeadsorbat dargestellten Elution unterliegt schon in viel höherem Maße der Zerstörung durch die organischen Solvenzien.

Diese schädigende Wirkung beobachteten wir auf zwei Weisen. Man kann, wie HUDSON und PAINE in ihren genauen Messungen, die Abnahme der Wirkung sofort und nach einer gewissen Einwirkungsdauer bestimmen; aus der Differenz ergibt sich die Zerstörung, die neben der Hemmung einhergeht. Dabei wirkt das organische Lösungsmittel jeweils in zwei verschiedenen Konzentrationen schädigend und hemmend, da die Invertinlösung mit einem gewissen Prozentbetrag von Alkohol oder Aceton versetzt und für die Bestimmung durch Rohrzuckerlösung auf einen niedrigeren Gehalt an organischem Lösungsmittel verdünnt wird. Die angewandten Hefeauszüge waren infolge von Behandlung mit Kaolin arm an Eiweißstoffen. Sie wurden durch Zusatz von Alkohol und Aceton auf einen Gehalt von 30 oder 50% Alkohol und 28 oder 50% Aceton gebracht. Diese Konzentrationen waren entsprechend der beginnenden und der vollständigen Ausfällung des Invertins gewählt. Von dem bei Zimmertemperatur mit dem Lösungsmittel versetzten Hefeauszug wurde entweder sofort oder nach längerer Einwirkung eine Probe von 20 ccm zu 50 ccm 32proz. Rohrzuckerlösung und 5 ccm Mononatriumphosphat gegeben und auf 100 ccm aufgefüllt. Das in 30- oder 50proz. Lösung schädigend wirkende Solvens übt also die hemmende Wirkung in 6- und 10proz. Lösung aus. Die Genauigkeit [106] der Messungen war geringer als bei der Mehrzahl unserer Bestimmungen in wäßrigen Lösungen.

Wie die Tab. 26 zeigt, bewirkt Alkohol schon in niedrigerer Konzentration als Aceton eine bedeutende Hemmung. Die Schädigung durch Aceton ist ähnlich wie durch Alkohol, sie ist in der Elution aus Tonerdeadsorbat größer als in Hefeextrakten.

Tabelle 26. Invertinwirkung bei Gegenwart organischer Lösungsmittel.

	Prozentgehalt in der Invertinlösung	Prozentgehalt in der Bestim- mungslösung	Dauer der Einwirkung vor der Bestimmung	Nullbildung zeit	Abnahme der Invertinwirkung Prozent	Zerstörung des Invertins Prozent
Hefeauszug				39		
Mit Alkohol	30	6	0	63	23	
..	30	6	24 Stunden	66	41	5
..	50	10	0	59	34	
..	50	10	24 Stunden	66	41	11
.. Aceton	28	5,6	0	42	7	
..	28	5,6	24 Stunden	45	14	7
Elution				75		
Mit Aceton	50	10	0	97	13	
.. ..	50	10	24 Stunden	427	83	77

Unabhängig von der hemmenden Wirkung bestimmten wir die Zerstörung durch Alkohol und Aceton nach einem zweiten Verfahren (Tab. 27 und 28). Teils sofort nach dem Versetzen mit dem Solvens, teils nach einer gewissen Einwirkungszeit wurde im Vakuum bei einer Badtemperatur von höchstens 45° und unter starker Kühlung

der Vorlage das organische Lösungsmittel rasch und vollständig abdestilliert und die Invertinlösung im Meßkolben wieder auf ihr ursprüngliches Volumen gebracht. Im Fall des sofortigen Abdestillierens (Einwirkungsdauer „kurz“ in den beiden Tabellen) vergingen 2 Minuten bis zum Beginn, etwa 30 bis zur Beendigung [107] der Destillation.

Tabelle 27. Schädigung des Invertins im Hefeauszug.

Organisches Lösungsmittel	Einwirkungsdauer	Nulldechungszeit	Verlust an Invertin Proz.
Alkohol, 30proz.	kurz	39	0
„ 50 „	„	39	0
Aceton, 28 „	„	39	0
„ 50 „	„	41	5
Alkohol, 30proz.	kurz	57	0
„ 30 „	24 Stunden	56	0
„ 50 „	kurz	61	7
„ 50 „	24 Stunden	59	3
„ 50 „	6 Tage	66	14
Aceton, 28 „	kurz	88	35
„ 28 „	24 Stunden	56	0
„ 50 „	kurz	62	8
„ 50 „	24 Stunden	59	3
„ 50 „	24 Stunden	65	12

Tabelle 28. Schädigung des Invertins in Elution aus Tonerdeadsorbat.

Organisches Lösungsmittel	Einwirkungsdauer	Nulldechungszeit	Verlust an Invertin Proz.
Alkohol, 30proz.	kurz	48	0
„ 30 „	24 Stunden	59	18
„ 50 „	kurz	181	74
„ 50 „	24 Stunden	94	49
Aceton, 28 „	kurz	463	60
„ 28 „	24 Stunden	62	23
„ 50 „	kurz	1000	66
„ 50 „	24 Stunden	63	24
„ 50 „	24 Stunden	1175	66

In den Tab. 27 und 28 sind einige Versuche angeführt, welche die viel größere Empfindlichkeit des gereinigten Invertins veranschaulichen.

[108—135]

Anhang. Versuchsbelege.

Nr.	Enzymmaterial	Menge	Beobachtungszeit	Drehung im 2-d-Röhr	Nulldechungszeit	Wert	Nr.	Enzymmaterial	Menge	Beobachtungszeit	Drehung im 2-d-Röhr	Nulldechungszeit	Minuten	Wert
1	a) Hefe, frisch, 21,1proz.	0,5 g	57,5	0,42	167	150	3	b) Hefe, zerrieben	0,5 g	49	0,48	144	310	
	b) Hefe, zerrieben	0,5 g	86	5,91	162					63,5	7,67	149		
2	a) Hefe, frisch, 20,8proz.	0,5 g	48,5	0,33	165	152	4	a) Hefe, frisch, 20,8proz.	0,5 g	48,5	10,39	165	340	
	b) Hefe, zerrieben	0,5 g	75	6,27	147			b) Hefe, zerrieben	0,5 g	76,5	6,96	162		
	c) Dieselbe, nach 2 Tagen	0,5 g	47	0,97	151	114		c) Dieselbe, nach 3 Tagen	0,5 g	49,5	10,85	186	399	
			73	6,63	150					76,5	7,82	175		
			54	9,93	148,5	308				75,5	7,33	164	355	
3	a) Hefe, frisch, 21,1proz.	0,5 g	75	6,50	149,5		5	a) Hefe, frisch, 21,1proz.	0,25 g	152	4,86	171	330	
			62	8,04	149	312		b) Hefe, trocken	0,3 g	37	6,0	71,5	430	
			91	4,52	145					58	2,25	24,5		

Nr.	Enzymmaterial	Menge	Beschaltungszeit	Erhebung im 1. Kolbr	Schüttelungszeit	Mengenwert	Nr.	Enzymmaterial	Menge	Beschaltungszeit	Erhebung im 1. Kolbr	Schüttelungszeit	Mengenwert
1	a. Hefe, frisch, 2. ppor	0,5 g	25	4,5	147	188	21	b. Hefenzug, 10 g Hefe mit 100 ccm Wasser	100 ccm	1	4,5	147	188
2	a. Hefe, 1/4 Std. zerreiben	0,1 g	40,5	12,1	154	178	22	a. Hefe, frisch, siehe 21 a	100 ccm	1	4,5	147	188
3	a. Hefe, 1/4 Std. zerreiben	0,1 g	52,5	8,4	171	166	23	b. Hefenzug, 10 g Hefe mit 100 ccm Wasser	100 ccm	1	4,5	147	188
4	a. Hefe, frisch, 2. ppor	0,5 g	54	6,2	174	174	24	a. Hefe, frisch, siehe 21 a	100 ccm	1	4,5	147	188
5	a. Hefe, frisch, 2. ppor	0,5 g	55,5	5,88	178	176	25	b. Hefenzug, 10 g Hefe mit 100 ccm Wasser	100 ccm	1	4,5	147	188
6	a. Hefe, 1/4 Std. zerreiben	0,1 g	43	4,96	172	172	26	a. Hefenzug, 10 g Hefe mit 100 ccm Wasser	100 ccm	1	4,5	147	188
7	a. Hefe, 1/4 Std. zerreiben	0,1 g	53	5,5	174	178	27	b. Hefenzug, 10 g Hefe mit 100 ccm Wasser	100 ccm	1	4,5	147	188
8	a. Hefe, frisch, 2. ppor	0,5 g	54,5	5,1	184	176	28	a. Hefenzug, 10 g Hefe mit 100 ccm Wasser	100 ccm	1	4,5	147	188
9	a. Hefe, 1/4 Std. zerreiben	0,1 g	71,5	6,62	194	174	29	b. Hefenzug, 10 g Hefe mit 100 ccm Wasser	100 ccm	1	4,5	147	188
10	a. Hefe, 1/4 Std. zerreiben	0,1 g	75	2,67	185	176	30	a. Hefenzug, 10 g Hefe mit 100 ccm Wasser	100 ccm	1	4,5	147	188
11	a. Hefe, 1/4 Std. zerreiben	0,1 g	82	6,68	193	178	31	b. Hefenzug, 10 g Hefe mit 100 ccm Wasser	100 ccm	1	4,5	147	188
12	a. Hefe, frisch	0,5 g	8,74	—	—	176	32	a. Hefe, frisch, siehe 21 a	100 ccm	1	4,5	147	188
13	a. Hefe, 1/4 Std. zerreiben	0,1 g	94	4,88	200	178	33	b. Hefenzug, 10 g Hefe mit 100 ccm Wasser	100 ccm	1	4,5	147	188
14	a. Hefe, 1/4 Std. zerreiben	0,1 g	123	3,8	228	178	34	a. Hefe, frisch, siehe 21 a	100 ccm	1	4,5	147	188
15	a. Hefe, nicht bestimmt	5 ccm	124	19,1	2128	1860	35	b. Hefenzug, 10 g Hefe mit 100 ccm Wasser	100 ccm	1	4,5	147	188
16	a. Hefenzug nach 8 Std.	5 ccm	117,2	16,25	2158	1860	36	a. Hefe, frisch, siehe 21 a	100 ccm	1	4,5	147	188
17	a. Hefenzug nach 45 Std.	5 ccm	96,5	2,66	2413	1760	37	b. Hefenzug, 10 g Hefe mit 100 ccm Wasser	100 ccm	1	4,5	147	188
18	a. Hefe, nicht bestimmt	5 ccm	96,5	13,75	2600	1860	38	a. Hefenzug, 10 g Hefe mit 100 ccm Wasser	100 ccm	1	4,5	147	188
19	a. Hefenzug nach 8 Std. nach 16 Std.	5 ccm	96,5	13,75	2600	1860	39	b. Hefenzug, 10 g Hefe mit 100 ccm Wasser	100 ccm	1	4,5	147	188
20	a. Hefenzug bei 25°	5 ccm	84	13,31	241	1860	40	a. Hefe, frisch, siehe 21 a	100 ccm	1	4,5	147	188
21	a. Hefe, frisch, siehe 21 a	0,1 g	60	1,4	248	1860	41	b. Hefenzug, 10 g Hefe mit 100 ccm Wasser	100 ccm	1	4,5	147	188
22	a. Hefe, trocken	0,1 g	80	11,47	244	1860	42	a. Hefe, frisch, siehe 21 a	100 ccm	1	4,5	147	188
23	a. Hefe, frisch, nicht bestimmt	5 ccm	27	14,22	255	1860	43	b. Hefenzug, 10 g Hefe mit 100 ccm Wasser	100 ccm	1	4,5	147	188
24	a. Hefenzug bei 25°	5 ccm	28	14,22	255	1860	44	a. Hefe, frisch, siehe 21 a	100 ccm	1	4,5	147	188
25	a. Hefe, frisch, nicht bestimmt	5 ccm	28	14,22	255	1860	45	b. Hefenzug, 10 g Hefe mit 100 ccm Wasser	100 ccm	1	4,5	147	188
26	a. Hefenzug	5 ccm	36	1,7	248	1860	46	a. Hefe, frisch, siehe 21 a	100 ccm	1	4,5	147	188
27	a. Hefe, frisch, siehe 21 a	5 ccm	69	12,2	242	1860	47	b. Hefenzug, 10 g Hefe mit 100 ccm Wasser	100 ccm	1	4,5	147	188
28	a. Hefenzug, 10 g Hefe mit 100 ccm Wasser	5 ccm	72	10,75	245	1860	48	a. Hefe, frisch, siehe 21 a	100 ccm	1	4,5	147	188
29	a. Hefe, frisch, nicht bestimmt	5 ccm	41	12,92	244	1860	49	b. Hefenzug, 10 g Hefe mit 100 ccm Wasser	100 ccm	1	4,5	147	188
30	a. Hefenzug, 10 g Hefe mit 100 ccm Wasser	5 ccm	41	12,92	244	1860	50	a. Hefe, frisch, siehe 21 a	100 ccm	1	4,5	147	188
31	a. Hefe, frisch, nicht bestimmt	5 ccm	15	11,7	243	1860	51	b. Hefenzug, 10 g Hefe mit 100 ccm Wasser	100 ccm	1	4,5	147	188
32	a. Hefenzug	5 ccm	154	4,42	244	1860	52	a. Hefe, frisch, siehe 21 a	100 ccm	1	4,5	147	188
33	a. Hefe, frisch, 20. ppor	0,25 g	72	10,75	245	1860	53	b. Hefenzug, 10 g Hefe mit 100 ccm Wasser	100 ccm	1	4,5	147	188
34	a. Hefenzug n. 24 Std. 10 g Trockenhefe mit 100 ccm Wasser	5 ccm	54	11,87	279	1860	54	a. Hefe, frisch, siehe 21 a	100 ccm	1	4,5	147	188
35	a. Hefenzug n. 14 Tagen	5 ccm	79	4,85	282	1860	55	b. Hefenzug, 10 g Hefe mit 100 ccm Wasser	100 ccm	1	4,5	147	188
36	a. Hefe, frisch, 22. ppor	0,25 g	15	10,5	285	1860	56	a. Hefe, frisch, siehe 21 a	100 ccm	1	4,5	147	188
37	a. Hefenzug, 10 g Hefe mit 100 ccm Wasser	5 ccm	49	11,75	286	1860	57	b. Hefenzug, 10 g Hefe mit 100 ccm Wasser	100 ccm	1	4,5	147	188
38	a. Hefe, frisch, nicht bestimmt	5 ccm	159	1,51	285	1860	58	a. Hefe, frisch, siehe 21 a	100 ccm	1	4,5	147	188
39	a. Hefenzug aus 10 g Trockenhefe mit 100 ccm Wasser nach 24 Std.	5 ccm	39	5,46	285	1860	59	b. Hefenzug, 10 g Hefe mit 100 ccm Wasser	100 ccm	1	4,5	147	188
40	a. Hefenzug n. 7 Tagen	5 ccm	49	1,69	285	1860	60	a. Hefe, frisch, siehe 21 a	100 ccm	1	4,5	147	188
41	a. Hefe, frisch, nicht bestimmt	5 ccm	—	—	—	1860	61	b. Hefenzug, 10 g Hefe mit 100 ccm Wasser	100 ccm	1	4,5	147	188
42	a. Hefenzug, aus 50 g Hefe mit 400 ccm Wasser	5 ccm	6	11,25	286	1860	62	a. Hefe, frisch, siehe 21 a	100 ccm	1	4,5	147	188
43	a. Hefe, nicht bestimmt	5 ccm	—	—	—	1860	63	b. Hefenzug, 10 g Hefe mit 100 ccm Wasser	100 ccm	1	4,5	147	188

Nr.	Enzymmaterial	Menge	Beschaltungs- zeit	Drehung im 20 Kühr	Null- drehungs- zeit	Minuten- wert
42	Versuch bei 36°					
a)	24 Stunden	5 ccm	45	6,18	88	635
b)	4 Tage	5 ccm	58	2,56	86	
c)	6 Tage	5 ccm	49	2,08	59	425
d)	8 Tage	5 ccm	29	5,72	54,5	390
e)	8 Tage	5 ccm	38	3,14	53,5	
f)	8 Tage	5 ccm	41	2,49	53,5	390
g)	8 Tage	5 ccm	59	0,12	58	0
43	a) Hefe, frisch, siehe 21a	5 ccm	34	5,48	83,5	276
b)	nach 24 Stunden	5 ccm	28	1,26	99,5	770
c)	nach 4 Tagen	5 ccm	32	2,64	127	350
d)	nach 4 Tagen	5 ccm	59	1,49	41	
44	a) Hefe, siehe 21a	5 ccm	34	15,48	154	276
b)	nach 24 Stunden	5 ccm	129	9,95	194	1120
45	a) Hefe, siehe 20a	5 ccm	45	14,56	145	390
b)	nach 24 Stunden	5 ccm	62	14,25	153	340
46	a) bis d) sind 4 Parallel- versuche aus derselben Hefe bei 20° und 0° mit und ohne Phosphat- Bestimmung der Hefe, 20,4proz.	0,52888 g	59	5,11	115	
			71	6,11	115	355
			85	4,72	111	
a)	ohne Phosphat 20°	5 ccm	69,5	11,15	218	1870
b)	ohne Phosphat 20°	5 ccm	84,5	9,73	235	
c)	mit Phosphat 20°	5 ccm	61,5	6,49	129	920
d)	mit Phosphat 20°	5 ccm	88,7	3,59	128	
e)	mit Phosphat 20°	5 ccm	55	1,92	62	450
f)	mit Phosphat 20°	5 ccm	69	3,15	59,5	
g)	mit Phosphat 20°	5 ccm	39	1,0	118	252
h)	mit Phosphat 20°	5 ccm	69,5	11,49	218	1870
i)	mit Phosphat 20°	5 ccm	85,5	9,19	232	
j)	mit Phosphat 20°	5 ccm	62,2	3,85	25,3	560
k)	mit Phosphat 20°	5 ccm	89	3,39	71	
l)	mit Phosphat 20°	5 ccm	111,5	2,82	53,5	395
m)	mit Phosphat 20°	5 ccm	58	0,11	52,5	
n)	mit Phosphat 20°	5 ccm	31	1,39	51	335
47	a) bis d) wieder Parallel- versuche, Hefe, 21,4proz.	0,52412 g	75	5,15	112	328
			87	4,92	115	
b)	ohne Phosphat 20°	5 ccm	34	11,24	275	2190
c)	ohne Phosphat 20°	5 ccm	69	12,29	296	
d)	ohne Phosphat 20°	5 ccm	41	10,92	154	1165
e)	ohne Phosphat 20°	5 ccm	68,5	7,15	150	
f)	ohne Phosphat 20°	5 ccm	39,5	10,19	114	913
g)	ohne Phosphat 20°	5 ccm	35	5,72	94,6	493
h)	ohne Phosphat 20°	5 ccm	62	0,18	64	
i)	mit Phosphat 20°	5 ccm	33	14,99	275	2075
j)	mit Phosphat 20°	5 ccm	69	14,28	297	
k)	mit Phosphat 20°	5 ccm	35	12,92	190	1210
l)	mit Phosphat 20°	5 ccm	62,5	8,49	158	
m)	mit Phosphat 20°	5 ccm	36	8,69	92,3	713
n)	mit Phosphat 20°	5 ccm	69,5	4,19	94	
o)	mit Phosphat 20°	5 ccm	54	7,16	118	458
p)	mit Phosphat 20°	5 ccm	78	4,13	121	
q)	mit Phosphat 20°	5 ccm	79,5	5,48	123	318
r)	mit Phosphat 20°	5 ccm	85	3,08	127,5	
s)	mit Phosphat 20°	5 ccm	32,5	11,99	180	2240
t)	mit Phosphat 20°	5 ccm	54,5	13,23	338	
u)	mit Phosphat 20°	5 ccm	39,5	6,91	68	490
v)	mit Phosphat 20°	5 ccm	54	0,15	56	
w)	mit Phosphat 20°	5 ccm	44	1,49	51,5	358
x)	mit Phosphat 20°	5 ccm	55	0,72	50,9	
y)	mit Phosphat 20°	5 ccm	36	14,71	342	2450
z)	mit Phosphat 20°	5 ccm	57,5	13,29	350	
48	a) Hefe, frisch, siehe 6a	5 ccm	38,5	9,98	51	288
b)	Hefezug	5 ccm	55	6,88	115	357
c)	Hefe, frisch, 21,4proz.	0,5311 g	49	9,91	154	297
d)	Hefezug	5 ccm	75	7,21	151	
e)	Hefe, frisch, 21,4proz.	0,5311 g	49	9,91	154	297
f)	Hefezug	5 ccm	75	7,21	151	
g)	Hefe, frisch, siehe 14a	5 ccm	39	3,13	72	270
h)	Hefezug	5 ccm	63,5	1,12	72,5	413
i)	Hudson, siehe 16b	5 ccm	19,7	1,55	13,2	151
j)	Hudson, siehe 16b	5 ccm	19,7	1,55	13,2	151
k)	Hudson, siehe 16b	5 ccm	19,7	1,55	13,2	151
l)	Hudson, siehe 16b	5 ccm	19,7	1,55	13,2	151
m)	Hudson, siehe 16b	5 ccm	19,7	1,55	13,2	151
n)	Hudson, siehe 16b	5 ccm	19,7	1,55	13,2	151
o)	Hudson, siehe 16b	5 ccm	19,7	1,55	13,2	151
p)	Hudson, siehe 16b	5 ccm	19,7	1,55	13,2	151
q)	Hudson, siehe 16b	5 ccm	19,7	1,55	13,2	151
r)	Hudson, siehe 16b	5 ccm	19,7	1,55	13,2	151
s)	Hudson, siehe 16b	5 ccm	19,7	1,55	13,2	151
t)	Hudson, siehe 16b	5 ccm	19,7	1,55	13,2	151
u)	Hudson, siehe 16b	5 ccm	19,7	1,55	13,2	151
v)	Hudson, siehe 16b	5 ccm	19,7	1,55	13,2	151
w)	Hudson, siehe 16b	5 ccm	19,7	1,55	13,2	151
x)	Hudson, siehe 16b	5 ccm	19,7	1,55	13,2	151
y)	Hudson, siehe 16b	5 ccm	19,7	1,55	13,2	151
z)	Hudson, siehe 16b	5 ccm	19,7	1,55	13,2	151

Nr.	Enzymmaterial	Menge	Erbschüttungszeit	Erhebung im 1. u. 2. Bech.	Naßextraktezeit	Minutenwert	Nr.	Enzymmaterial	Menge	Erbschüttungszeit	Erhebung im 1. u. 2. Bech.	Naßextraktezeit	Minutenwert	
24	a) Hefeauszug, 4 Tage mit Essigester	25 ccm	60	1. 58, 2. 60	75	78	25	Hefe, frisch, 10 g pro 100 g K	25 ccm	12,5	12,58, 13,1	13,5	400	
	Der rückständige Hefe von 20 g Preßhefe wog 2 g mit Seesand. Also entsprechen 25 g 22 g Preßhefe.							a) MgO , 1-3 Tage	5 ccm	25,8	1. 65, 2. 64	15,5	1580	
								b) NH_4 , 1-3 Tage	5 ccm	25,8	1. 65, 2. 64	15,5	1580	
								c) NH_4 , 1-3 Tage	5 ccm	25,8	1. 65, 2. 64	15,5	1580	
	a) Heferückstand	5 ccm	44	18, 25, 25,5	55	55	26	Hefe, frisch, 10 g pro 100 g K	40 ccm	15	1. 65, 2. 64	15,5	400	
	b) Hefeauszug mit 15 ccm H_2O	25 ccm	47,5	19, 27, 27,4	55	55		a) KHCO_3 , 1-3 Tage	5 ccm	25,8	1. 65, 2. 64	15,5	1580	
	Es ist zu beachten, daß dieser Hefe noch etwa 1 ccm Extrakt von 1. und 2. Bech. so daß höchstens 1/2 des im 1. bestimmten Invertins aus dem Heferückstand noch ausgehen würde.							b) CO_2 , 1-3 Tage	5 ccm	25,8	1. 65, 2. 64	15,5	1580	
								c) NH_4 , 1-3 Tage	5 ccm	25,8	1. 65, 2. 64	15,5	1580	
	a) Hefe, frisch, 10 g pro 100 g K	114	1. 43, 2. 43	125	1. 43, 2. 43	125	27	4. Heferückstand von 2. 1. Tage 1. Extraktbestimmung ergab, daß 22 g der Trockensubstanz der Hefe extrahiert waren, die abfiltriert und abgedrückt. Hefe hatte einen Trockenrückstand von 45%. Mithin entsprechen dem angewandten 25 g 4 g extrahierter Hefe, 127 g ursprünglicher.						
	b) 2 g Std. zerrieben 25 g Hefe mit 25 ccm H_2O	5 ccm	45	11, 15, 15,5	112	112	28	a) Hefe, frisch, siehe 24a	5 ccm	25,8	1. 65, 2. 64	15,5	1580	
	c) 2 g Std. zerrieben 25 g Hefe mit 25 ccm H_2O	5 ccm	45	11, 15, 15,5	112	112	28	b) Hefeauszug	5 ccm	25,8	1. 65, 2. 64	15,5	1580	
	d) Hefeauszug, 4 Tage mit Essigester	25 ccm	45	11, 15, 15,5	112	112	28	a) Der Rückstand von 2. 1. Extrahierter Preßhefe wurde 2 ccm mit geschlamm. nach 14	2 ccm	40	1. 65, 2. 64	15,5	1580	
	a) Hefe, frisch, siehe 24a	5 ccm	25	11, 15, 15,5	112	112	28	b) 2 Tage ausgezogen	5 ccm	25,8	1. 65, 2. 64	15,5	1580	
	b) 2 g Hefe zerrieben mit 10 ccm H_2O	5 ccm	25	11, 15, 15,5	112	112	28	29	a) Hefe, frisch, siehe 24a	25 ccm	40	1. 65, 2. 64	15,5	1580
	a) Hefe, frisch, siehe 24a	5 ccm	25	11, 15, 15,5	112	112	28	b) Hefeauszug	25 ccm	40	1. 65, 2. 64	15,5	1580	
	b) 2 g Hefe zerrieben 10 g Hefe mit 25 ccm H_2O	5 ccm	45	11, 15, 15,5	112	112	28	a) wenig Wasser	5 ccm	25,8	1. 65, 2. 64	15,5	1580	
	c) 2 g Std. zerrieben 10 g Hefe mit 25 ccm H_2O	5 ccm	45	11, 15, 15,5	112	112	28	b) reichliches Wasser	10 ccm	50	1. 65, 2. 64	15,5	1580	
	a) Hefe, frisch, siehe 24a	25 ccm	45	11, 15, 15,5	112	112	28	30	a) Hefe, frisch, 10 g pro 100 g K	114	1. 43, 2. 43	125	125	
	b) 2 g Hefe mit 10 ccm H_2O	5 ccm	65,5	1. 65, 2. 64	15,5	15,5	29	b) Hefeauszug	25 ccm	44,5	12, 14, 24, 25	16,5	1650	
	c) Heferückstand, siehe 24a	5 ccm	31	7, 43, 25	64	64	30	a) Heferückstand, die abfiltrierte Hefe von der Extraktion von 25 g Preßhefe wog 20 g, davon 2,25 g zur Bestimmung, also 17,75 g ursprüngliche	17,75 g	12,5	8,87, 14,7	15,5	155	
	a) 2 Tage ausgezogen	5 ccm	31	7, 43, 25	64	64	30	b) Mit 1 ccm H_2O ausgezogen	25 ccm	24	16, 25, 15,5	16,5	1650	
	b) 2 Tage ausgezogen	5 ccm	31	7, 43, 25	64	64	30	31	Hefe, frisch, siehe 24a	25 ccm	40	1. 65, 2. 64	15,5	1580
	c) Heferückstand, Unter der Annahme, daß 25% der Trockensubstanz der Hefe vorher extrahiert waren, wurde mit der rückständigen Hefe, die nunmehr 35% Trockenrückstand hatte, eine Bestimmung gemacht. Die 2 ccm entsprechen also ungefähr 1,75 g der ursprünglichen Hefe	0,5 g	42,5	11, 15, 15,5	112	112	28	a) wenig Wasser	5 ccm	25,8	1. 65, 2. 64	15,5	1580	
	a) Hefeauszug	5 ccm	32	15, 25, 25,5	65	65	31	b) reichliches Wasser	10 ccm	50	1. 65, 2. 64	15,5	1580	
	b) Die abfiltrierte Hefe von ursprüngl. 20 g Preßhefe mit ca. 250 ccm Wasser 3 Tage ausgezogen	5 ccm	44	16, 25, 22, 25	65	65	31	c) Heferückstand von 1. 1. Tage abfiltrierte Hefe von 20 g Preßhefe wog 2,75 g, davon 2,4 g zur Bestimmung, also 0,35 g ursprüngliche Preßhefe, 141,2 g K	0,35	4,32	15,5	155		
	a) Hefe, frisch, siehe 24a	5 ccm	32	15, 25, 25,5	65	65	31	d) Mit 1 ccm H_2O ausgezogen	5 ccm	24	16, 25, 15,5	16,5	1650	
	b) 2 g Hefe mit 10 ccm H_2O	5 ccm	32	15, 25, 25,5	65	65	31	e) Heferückstand von 1. 1. Tage rückständige Hefe von 20 g Preßhefe betrug 2,4 g, also entsprechen die 0,45 g der Bestimmung 0,35 g ursprüngliche	0,45 g	4,32	15,5	155		
	c) 2 g Std. zerrieben 10 g Hefe mit 25 ccm H_2O	5 ccm	44	16, 25, 22, 25	65	65	31	f) Mit 10 ccm H_2O ausgezogen	5 ccm	24	16, 25, 15,5	16,5	1650	
	a) Hefe, frisch, siehe 24a	5 ccm	32	15, 25, 25,5	65	65	31	32	Hefe, frisch, siehe 24a	25 ccm	40	1. 65, 2. 64	15,5	1580
	b) 2 g Hefe mit 10 ccm H_2O	5 ccm	32	15, 25, 25,5	65	65	31	a) Essigester-Tobul	25 ccm	25,8	1. 65, 2. 64	15,5	1580	
	c) 2 g Std. zerrieben 10 g Hefe mit 25 ccm H_2O	5 ccm	44	16, 25, 22, 25	65	65	31	b) Tobul, siehe 24b	5 ccm	15,2	15,2	15,2	152	
	a) Hefe, frisch, siehe 24a	5 ccm	32	15, 25, 25,5	65	65	31	c) Essigester-Tobul	25 ccm	25,8	1. 65, 2. 64	15,5	1580	
	b) 2 g Hefe mit 10 ccm H_2O	5 ccm	32	15, 25, 25,5	65	65	31	d) Tobul, siehe 24b	5 ccm	15,2	15,2	15,2	152	
	c) 2 g Std. zerrieben 10 g Hefe mit 25 ccm H_2O	5 ccm	44	16, 25, 22, 25	65	65	31	e) Hefe, frisch, 20 g pro 100 g K	20 g	20	8, 15, 14,5	14,5	145	
	a) Hefe, frisch, 10 g pro 100 g K	114	1. 43, 2. 43	125	1. 43, 2. 43	125	32							
	b) Essigester CaCO_3	5 ccm	47	16, 25, 22, 25	65	65	31							

Nr.	Enzymmaterial	Menge	Beobach- ungs- zeit	Drückung im 2-d-Röhr	Sulfitungs- zeit	Minuten- wert	Nr.	Enzymmaterial	Menge	Beobach- ungs- zeit	Drückung im 2-d-Röhr	Sulfitungs- zeit	Menge Zeit- Quotient
85 a)	Auszug mit $(\text{NH}_4)_2\text{HPO}_4$	5 ccm	19,7	1,70	15,5	187	101 b)	dieselbe mit 40 ccm Aceton und 10 g Kaolin versetzt	1,25 ccm 60	11,56	242	0,462	
b)	Auszug mit Na_2HPO_4	5 ccm	13,4	1,50	16,5	195	102 a)	1:1 Hefeauszug	2,5 ccm	54,5	3,81	82,5	4,58
86 a)	Hefe, frisch, siehe 77		21,5	0,75	22	410	b)	dieselbe mit 400 ccm Aceton und 100 g Kaolin versetzt	2,5 ccm	60,5	9,45	181	3,06
b)	Essigester-Toluol	5 ccm	21,5	1,62	27,7	426	103 a)	200 ccm Extrakt	2,5 ccm	91	6,60	184	0,68
87 a)	Hefe, frisch, siehe 1a					350	b)	das nach der Behand- lung mit dem Extrakt abfiltrierte Kaolin zu 200 ccm suspendiert	2,5 ccm 144		9,28	405	0,22
b)	200 g Hefe mit 200 g H_2O und 7 g CaCO_3	2,5 ccm	49	7,05	59	525	104 a)	sofort	1,25 ccm 75		10,55	275	
88 Hefe, frisch, siehe 45		5 ccm	53	5,12	93		b)	nach 48 Stunden	1,25 ccm 140		6,50	278	
a)	Toluol					250	c)	nach 3 Tagen	1,25 ccm 123,5		7,00	262	
1. 5 Tage	5 ccm	43,5	2,9	29,1	290	d)	nach 7 Tagen	2,5 ccm 145		0,18	149		
b)	Chloroform 1. 3 Tage	5 ccm	41	0,72	49,6	515	105 a)	sofort	1,25 ccm 75,5		14,32	654	
2. 5 Tage	5 ccm	59,5	0,38	45	518	b)	nach 3 Tagen	1,25 ccm 140,3		12,10	609		
		36	2,75	48,8	518	c)	nach 7 Tagen	2,5 ccm 158		7,05	310		
89 a)	Hefe, frisch, siehe 10a		55,5	0,70	59,1	322			231,5		3,55	345	
b)	Chloroform	2,5 ccm	10,8	12,92	185	1090	106 a)	sofort	1,25 ccm 77		10,50	285	
c)	Toluol, siehe 10b		19,1	10,58	172	180	b)	nach 48 Stunden	1,25 ccm 141		7,02	301	
90 a)	Hefe, frisch, siehe 25a					147	c)	nach 3 Tagen	1,25 ccm 123,5		5,22	310	
b)	Chloroform und CaCO_3	5 ccm	27,5	0,81	54,7	650	d)	nach 7 Tagen	2,5 ccm 152,5		1,40	177	
c)	Toluol und CaCO_3	5 ccm	47	1,81	56,5	300			270,5		2,15	162	
		20	2,08	25	300	107 a)	sofort	1,25 ccm 82		12,78	476		
91 Hefe, nicht bestimmt						ca. 160	b)	nach 48 Stunden	1,25 ccm 147		9,20	435	
a)	ohne Phosphat	5 ccm	25	11,0	95	1200	c)	nach 3 Tagen	1,25 ccm 122		9,00	384	
b)	mit Phosphat	2,5 ccm	42,5	7,02	90	515	d)	nach 7 Tagen	2,5 ccm 149		4,35	216	
			64,5	1,51	94	ca. 160			223		0,09	246	
92 Hefe, nicht bestimmt						1200	108 a)	sofort	2,5 ccm 101		9,04	280	
a)	ohne Phosphat	5 ccm	30	10,25	100	462	b)	nach 48 Stunden	2,5 ccm 79,5		9,50	216	
b)	mit Phosphat	2,5 ccm	41	8,65	104	462	c)	nach 72 Stunden	1,25 ccm 135		11,04	522	
			25,7	0,30	74,5	462	d)	nach 7 Tagen	1,25 ccm 120		11,1	455	
			50,5	3,80	77,5	ca. 160			1,25 ccm 149		10,50	533	
93 Hefe, frisch, siehe 6a		2,5 ccm	60,5	1,71	60,2	288	D)	nach 5 Tagen	2,5 ccm 151		5,25	506	
a)	Chloroform PO_4					211			226		1,25	258	
b)	Toluol PO_4 siehe 51b					357	109 a)	sofort	5 ccm 69		3,48	100	
94 Hefe, frisch, siehe 51a		2,5 ccm	19,5	0,98	44,1	250	b)	nach 48 Stunden	5 ccm 47,5		6,09	91,5	
a)	Chloroform PO_4					101	110 a)	1:1 Hefeauszug	2,5 ccm	34,5	2,40	44,5	9,09
b)	Toluol PO_4 siehe 51b					312	b)	dieselbe mit 400 ccm Aceton	1,25 ccm	36	16,40	800	1,11
95 Hefe, frisch, siehe 3a		2,5 ccm	20,2	1,7	15,6	180			266,5		12,60	1230	9,00
a)	Chloroform PO_4					151	111 Hefeauszug, siehe 110a						
b)	Toluol PO_4 siehe 51b						a)	140 ccm acetonhaltiger Hefeauszug sofort	1,25 ccm 61		12,45	107	3,73
96a)	Hefeauszug	5 ccm	17	1,21	19,5		b)	nach 24 Stunden	1,25 ccm 108,5		14,25	1870	0,6
b)	Dieselbe nach Kaolin- behandlung	5 ccm	46	0,91	40,6		112 a)	1:1 Hefeauszug siehe 35b					6,17
96b)	Die beiden Bestimmungen sind aus praktischen Rück- sichten auf den Wert 51 umgerechnet, was einer Ver- dünnung des Ausgangsextraktes von 40% entspricht					Menge Zeit- Quotient	b)	140 ccm acetonhaltig	2,5 ccm	84,5	14,30	710	0,72
a)	Hefeauszug, siehe 35b						113 a)	1:1 Hefeauszug	2,5 ccm	34	2,18	41	9,19
b)	25 ccm Auszug mit 24 ccm Wasser verdünnt und mit Kaolin behan- delt	5 ccm	81	0,71	77,5		b)	140 ccm acetonhaltig	2,5 ccm	56,5	2,1	62	9,19
97 a)	Hefeauszug	2,5 ccm	80,5	0,75	82,5		114 a)	200 ccm acetonhaltiger Hefeauszug	5 ccm	39,5	5,35	55	0,715
b)	nach Kaolinbehandlung	2,5 ccm	84,5	0,50	80		b)	250 ccm Adsorbat ge- waschen	5 ccm	31	7,01	72	0,714
98 a)	1:1 Hefeauszug	2,5 ccm	28,5	7,22	61,5	6,20	c)	dieselbe nach 24 Stun- den	5 ccm	60,5	1,10	79,3	0,657
b)	dieselbe mit 400 ccm Aceton verdünnt und mit Kaolin behandelt	2,5 ccm	71,5	3,07	103	5,45	d)	das Adsorbat aus 75 ccm acetonhaltigem Hefe- auszug wurde nach 24 Stunden mit 100 ccm auf- geschlämmt:					
c)	dieselbe in einer Probe	2,5 ccm	58,5	5,80	110	5,10	75 ccm Acetonex- trakt						0,265
d)	dieselbe in einer Probe	2,5 ccm	48	7,30	107	5,23	100 ccm Adsorbat	5 ccm	67	1,63	80,5	0,247	
99 a)	1:1 Hefeauszug	2,5 ccm	11	3,75	46	8,70			89	0,63	81,3		
b)	dieselbe mit 400 ccm Aceton verdünnt und mit Kaolin behandelt	2,5 ccm	35,1	8,05	86	6,50							
c)	dieselbe mit einer 2. Probe	2,5 ccm	62,5	1,58	75	7,47	115	1. ohne Aceton 100 ccm Hefeauszug	5 ccm	38,5	4,51	62,5	0,321
100 a)	100 ccm Hefeauszug	5 ccm	53	1,60	41	0,499	a)	200 ccm Adsorbat sofort	5 ccm	56	7,11	120,5	0,323
b)	dieselbe mit 40 ccm Aceton, 100 ccm Was- ser und 15 g Kaolin	5 ccm	80	2,15	105	0,455			84	3,28	119,5		
101 a)	100 ccm Hefeauszug	5 ccm	23,5	4,17	38	0,525							

Nr.	Enzymmaterial	Menge	Berechnung prozent	Erhebung im 2.4. Reaktions- gefäß	Nachberechnung prozent	Menge Zucker in Gramm	Nr.	Enzymmaterial	Menge	Berechnung prozent	Erhebung im 2.4. Reaktions- gefäß	Nachberechnung prozent	Menge Zucker in Gramm
115	b. 250 ccm Adsorbat nach 24 Stunden im Extrakt gestanden	5 ccm	75	8,62	14,1	0,755	114	Ebenfalls durch Zuzug von Wasser auf gleiches Volumen in einer Probe gebracht und auf 100 ccm Hefeauszug verdünnt mit Wasser und Aceton überschüttet	25 ccm	76	8,62	14,1	0,755
c.	Adsorbat a, gewaschen nach 24 Stunden	5 ccm	75,5	8,62	14,15	0,757	f.	mit 10% Tonerde	25 ccm	78	8,62	14,1	0,755
g.	mit Aceton 100 ccm Ex- trakt	5 ccm	75,5	8,62	14,15	0,757	h.	mit 10% Tonerde	25 ccm	78,5	8,62	14,1	0,755
a.	176 ccm Adsorbat, so- fort	5 ccm	88,5	6,41	1,4	0,847	i.	mit 10% Tonerde	25 ccm	79,5	8,62	14,1	0,755
b.	176 ccm Adsorbat nach 24 Stunden im Extrakt gestanden	5 ccm	62	6,25	1,35	0,652	j.	mit 10% Tonerde	25 ccm	79,5	8,62	14,1	0,755
c.	Adsorbat a, gewaschen nach 24 Stunden	5 ccm	75,5	8,62	14,15	0,757	k.	100 ccm Adsorbat	5 ccm	82	6,46	1,4	0,847
116	a. 100 ccm Hefeauszug	2,5 ccm	74	6,45	0,9	0,496	l.	100 ccm NH_4Cl Elution	5 ccm	41,5	1,45	0,1	0,155
b.	100 ccm Adsorbat ohne Aceton	5 ccm	76,5	6,62	0,8	0,47	m.	100 ccm Na_2HPO_4 Elution	5 ccm	84	6,45	0,65	0,435
c.	mit Aceton, siehe 114 b, auf 100 ccm Extrakt umgerechnet	5 ccm	87,5	6,67	0,65	0,535	n.	100 ccm NH_4HPO_4 Elution	5 ccm	84	6,45	0,65	0,435
117	a. 60 ccm Adsorbat	5 ccm	42	5,46	0,7	0,45	o.	100 ccm Adsorbat	5 ccm	43,5	6,45	0,65	0,435
b.	dasselbe nach 3 Tagen	5 ccm	56,5	4,47	0,4	0,355	p.	100 ccm Adsorbat	5 ccm	43,5	6,45	0,65	0,435
c.	dasselbe nach 15 Tagen	5 ccm	82	10,59	1,95	0,825	q.	25 ccm Oxalaldehyd	5 ccm	43,5	6,45	0,65	0,435
118	a. 100 ccm Adsorbat	5 ccm	35	8,55	2,02	1,4	r.	100 ccm Adsorbat	5 ccm	43,5	6,45	0,65	0,435
b.	dasselbe nach 4 Stun- den	5 ccm	47	6,72	0,6	0,25	s.	100 ccm Adsorbat	5 ccm	43,5	6,45	0,65	0,435
c.	dasselbe nach 2 Tagen	5 ccm	76,5	6,62	0,8	0,47	t.	100 ccm Adsorbat	5 ccm	43,5	6,45	0,65	0,435
119	a. 840 ccm Hefeauszug siehe 117 a	2,5 ccm	1,65	8,94	52	0,51	u.	100 ccm Adsorbat	5 ccm	43,5	6,45	0,65	0,435
b.	400 ccm Adsorbat	2,5 ccm	41	4,55	52	0,52	v.	100 ccm Adsorbat	5 ccm	43,5	6,45	0,65	0,435
c.	dasselbe nach 24 Stun- den	2,5 ccm	30,7	6,52	22,5	0,52	w.	100 ccm Adsorbat	5 ccm	43,5	6,45	0,65	0,435
120	a. 60 ccm Adsorbat, siehe 117 a	5 ccm	45	12,55	2,67	0,575	x.	100 ccm Adsorbat	5 ccm	43,5	6,45	0,65	0,435
b.	dasselbe, nach Filtrieren zu 400 ccm, aufge- schlamm	5 ccm	58	11,25	2,9	0,575	y.	100 ccm Adsorbat	5 ccm	43,5	6,45	0,65	0,435
c.	dasselbe nach 5 Tagen	5 ccm	85	11,17	2,4	0,575	z.	100 ccm NH_4Cl Elution	5 ccm	79	6,45	1,65	0,435
121	a. 1 l Hefeauszug	1,25 ccm	74	8,66	1,45	4,22	aa.	100 ccm NH_4Cl Elution	5 ccm	79	6,45	1,65	0,435
b.	Absorption aus 100 ccm siehe 124	1,25 ccm	72,5	13,57	4,65	4,47	ab.	100 ccm NH_4Cl Elution	5 ccm	79	6,45	1,65	0,435
c.	400 ccm acetonhaltiger Hefeauszug nach Zu- fugen von 10% Tonerde	1,25 ccm	62,5	13,57	4,65	4,47	ac.	100 ccm NH_4Cl Elution	5 ccm	79	6,45	1,65	0,435
122	1400 ccm acetonhaltiger Auszug nach Zufügen von 20% Tonerde (äqui- valente Menge auf 1 l Hefeauszug bezogen)	1,25 ccm	55,5	14,69	5,39	1,25	ad.	100 ccm NH_4Cl Elution	5 ccm	79	6,45	1,65	0,435
123	Alle Lösungen gleiches Volumen, Hefeauszug ohne Zusatz, siehe 108	1,25 ccm	136,5	11,1	0,0	0,0	ae.	100 ccm NH_4Cl Elution	5 ccm	79	6,45	1,65	0,435
a.	mit 4,5% Tonerde	2,5 ccm	95	9,66	2,82	0,14	af.	100 ccm NH_4Cl Elution	5 ccm	79	6,45	1,65	0,435
b.	mit 9%	2,5 ccm	94	10,06	3,49	0,115	ag.	100 ccm NH_4Cl Elution	5 ccm	79	6,45	1,65	0,435
c.	mit 18%	2,5 ccm	92,6	12,09	4,49	0,091	ah.	100 ccm NH_4Cl Elution	5 ccm	79	6,45	1,65	0,435
d.	mit 32%	2,5 ccm	92	15,15	9,45	0,042	ai.	100 ccm NH_4Cl Elution	5 ccm	79	6,45	1,65	0,435

Nr.	Enzymmaterial	Menge	Beobachtungs- zeit	Drehung im 2-d. Rohr	Null-drehungs- zeit	Menge Zeit- Quotient	Nr.	Enzymmaterial	Menge	Beobachtungs- zeit	Drehung im 2-d. Rohr	Null-drehungs- zeit	Menge Zeit- Quotient
126	a) 51,1 ccm 0,05proz. NH_4 und 0,05proz. NaH_2PO_4	5 ccm	44	6,77	91,8	0,115	140	a) 400 ccm Invertinlösung	5 ccm	31	1,45	28,4	2,86
	b) 51,5 ccm 2proz. Phosphat	5 ccm	79	1,05	66,6			b) 126 ccm Elution	1,25 ccm	49	2,5	27,5	
			64,5	3,55	90,7	0,114	141	a) 600 ccm 1. Elution aus Tonerde	1,25 ccm	34	3,07	50	1,95
			75	1,06	89			b) 220 ccm 2. Elution aus Calciumphosphat	5 ccm	69	3,07	44	1,15
127	a) 61 ccm 1proz. NH_4 und 0,5proz. Phosphat	5 ccm	78	9,51	211	0,096	142	a) 1200 ccm Tonerde-Elution	1,25 ccm	42	19,61	11,4	3,2
128	a) 200 ccm mit Bleiacetat beh. Hefeauszug	2,5 ccm	60	8,15	146	0,547		b) 260 ccm Invertinlösung nach Zugeländ. Kaulins	2,5 ccm	75	5,67	1,8	
	b) 105 ccm NH_4 Elution	2,5 ccm	75,5	17,25	5500	0,0005	143	a) 0,022 g Invertinpräparat	0,00015 g	52	16,60	8,85	0,11
	c) 200 ccm chemies. Ad- sorbat	2,5 ccm	77	9,55	249	0,313		b) 2,5 ccm Elution	1,25 ccm	74,5	15,15	8,39	
	d) 105 ccm Phosphatelu- tion	2,5 ccm	79,5	1,50	120	0,39	144	a) 1000 ccm Invertinlö- sung	0,025 ccm	14	9,99	39	6,58
130	a) 100 ccm Bleiacetat ge- trühter Hefeauszug	5 ccm	47,5	3,67	79,3	0,285		b) 2,5 ccm Elution	1,25 ccm	31	2,82	40,5	
	b) 100 ccm NH_4 Elution	5 ccm	58	15,55	750	0,0009	144	a) 1000 ccm Invertinlö- sung	0,025 ccm	47	7,09	57	4,13
	c) 100 ccm Phosphatelu- tion	5 ccm	64	8,92	174	0,125		b) 175 ccm 1. Elution	1,25 ccm	22,5	9,39	64	25,0
131	a) 100 ccm Hefeauszug	5 ccm	12,5	3,16	41,7	0,445		b) 150 ccm 2. Elution	1,25 ccm	33,5	2,71	22,3	1,42
	b) 105 ccm NH_4 Elution	5 ccm	43	9,45	45,4		145	a) 250 ccm Präparatlösung	0,25 ccm	43	3,1	27	4,5
	c) 220 ccm Adsorbat	5 ccm	59,5	4,04	92,5	0,218		b) 115 ccm Elution	0,5 ccm	94	8,99	20,3	
132	a) 142 ccm 1. Elution	5 ccm	72	2,07	75,6	0,56	146	a) 2000 ccm Präparatlö- sung	1,25 ccm	51	0,2	30	32,0
	b) 255 ccm 2. Elution	5 ccm	78	14,74	947	0,045		b) 100 ccm eingeeigte Elution	0,25 ccm	22,5	8,82	79	15,3
			95	11,59	918		147	a) 47,6 g Präparat	0,00025 g	47	9,39	96	28
133	a) 143 ccm Adsorbat	5 ccm	102	15,55	149,5	0,034		b) 1920 ccm Elution	1,25 ccm	47	6,68	96	
	b) 130 ccm 1. Elution	5 ccm	39,5	7,51	69,5	0,407	148	a) 485 ccm Präparatlösung	1,25 ccm	76,5	2,79	53	26,8
	c) 138 ccm 2. Elution	5 ccm	37	5,95	29,5			b) 2550 ccm Elution	2,5 ccm	44	4,47	55,2	7,9
			60	15,87	910	0,029				47	1,50	55,5	
134	a) 125 ccm Adsorbat	5 ccm	43	11,93	251	0,139	149	a) 520 ccm Phosphatelu- tion siehe 132 b)	5 ccm	105	8,99	250	
	b) 140 ccm 1. NH_4 Elu- tion	5 ccm	62	11,08	244					45	2,10	57,2	3,38
	c) 400 ccm 2. NH_4 Elution	5 ccm	77,5	3,17	165	0,260		b) 500 ccm Dialysat	5 ccm	55,5	0,28	57,0	2,27
			78	12,91	1925	0,015	150	a) 600 ccm Phosphatelu- tion, siehe 141 b)	5 ccm	—	—	—	3,61
	d) 112 ccm Phosphatelu- tion	5 ccm	681	11,95	4120	0,0009		b) 600 ccm Dialysat	1,25 ccm	84	4,62	133	2,42
135	a) 100 ccm Hefeauszug	5 ccm	62,5	10,77	211	0,288	151	a) 285 ccm Dialysat	0,5 ccm	122	0,53	129,5	
	b) 50 ccm NH_4 Elution	5 ccm	87,5	8,55	253			b) 430 ccm Dialysat	1,25 ccm	36	6,29	79	8,15
			44	2,75	20,7	0,673	152	a) 100 ccm Elution	0,25 ccm	24	5,15	42,5	8,97
	c) 100 ccm Elution, Hefe- auszug mit wenig Blei- acetat	5 ccm	30	16,14	740	0,011		b) 484 ccm Dialysat	0,25 ccm	49	6,77	82,5	14,5
			49,5	15,77	739		153	a) 100 ccm Präparatlösung	0,25 ccm	51	10,99	171	11,9
								b) 240 ccm Dialysat	0,25 ccm	54	4,30	26,5	5,25
136	a) 350 ccm Hefeauszug	5 ccm	19,5	0,90	51,7	0,19				79,5	8,34	192	5,15
	b) 75 ccm eingeeigte Elu- tion	0,5 ccm	50	1,16	57		154	a) 105 ccm Elution	0,025 ccm	168	9,65	180	
			31,5	3,21	44,7	160		b) 205 ccm Dialysat	0,25 ccm	43	7,09	156	11,7
			44	0,25	45,2					50,5	5,05	74,6	11,1
137	a) 100 ccm Hefeauszug mit Bleiacetat gereinigt	5 ccm	19,5	11,34	80	0,248	155	a) 190 ccm Elution	1,25 ccm	56,5	2,49	74,0	
	b) 100 ccm NH_4 Elution	5 ccm	49,5	5,90	54			b) 645 ccm Dialysat	2,5 ccm	41	8,72	114	2,7
	c) 100 ccm Phosphatelu- tion	5 ccm	39	11,55	150	0,138	156	a) 310 ccm Elution	0,25 ccm	55,5	6,80	119	
			29,5	0,47	52,8	2,85		b) 380 ccm Dialysat	1,25 ccm	66	3,40	92,7	2,8
			50	0,60	53,8		157	a) 2,50 g Präparat	0,00635 g	77	1,50	91,9	
138	a) 100 ccm Hefeauszug	5 ccm	49,5	3,23	36,2	0,59		b) 600 ccm Mittel-lauge	1,25 ccm	79	12,85	424	3,1
	b) 100 ccm NH_4 Elution	5 ccm	40,5	0,80	44,3					81	12,10	490	
	c) 100 ccm Phosphatelu- tion	5 ccm	32	8,17	80,5	0,25	158	a) 1,00 g Präparat, siehe 157 a)	—	39	2,27	26,5	15,4
			54	3,18	87			b) 185 ccm Mittel-lauge	1,25 ccm	35	0,88	14,2	11,7
139	a) 100 ccm Hefeauszug	5 ccm	60	0,51	66	0,148	159	a) 50 ccm Kaulin-lauge, siehe 154 a)	—	—	—	—	6,66
	b) 100 ccm Waschwasser	5 ccm	71	14,01	534	0,084		b) 155 ccm Urean-lauge	0,25 ccm	58	19,30	291	5,61
	c) 100 ccm rückständiges Adsorbat	5 ccm	86	12,99	497					85	7,65	198	3,1
			42,5	9,51	126	0,154		Davon 142 ccm zur Dialyse angesetzt	—	—	—	—	2,84
			60,5	7,13	111,5			c) 220 ccm Dialysat	1,25 ccm	43,5	5,99	81,7	2,2
			27	7,94	58	3,18		d) 220 ccm filtriert	1,25 ccm	57	3,30	82,3	
			40	3,75	69,5			e) nach 3 Wochen Stehen, 210 ccm 0,109 g Trok- kensubstanz enthaltend	1,25 ccm	35,5	9,99	113	1,6
	b) 520 ccm Elution	2,5 ccm	26	7,90	58,5	3,18				69,5	8,39	152	1,11

Nr.	Enzymmaterial	Menge	Beobachtungen Zeit	Färbung im e-l. Reaktor Zeit	Substratkonz. Zeit	Menge Zeit Lysozym
170 a	c. 2 cm Kachinchen, siehe 144 a					
b.	100 cm Mutterlange	1,25 cc m	37	14,11	24,1	3,73
c.	100 cm Diastase	1,25 cc m	41	4,25	38,8	1,1
			68	1,1	36	1,1
d.	nach 7 Wochen Stehen, Trockengehalt = 14,2	1,25 cc m	66,5	4,45	20,8	1,98
171 a	Hefeauszug	2,5 cc m	28,8	2,22	6,1	
			45,8	1,1	6,8	
b.	100 g Hefeauszug mit 4,25% Aceton verdünnt und mit Kachin behan- delt	2,5 cc m	71,8	3,7	14,1	3,71
c.	100 g Mutterlange	2,5 cc m	57,8	14,15	56,1	3,73
d.	100 g cm T-methylen- tion	0,25 cc m	47	14,15	1,1	24,8
e.	0,25 cc m eingengelte Elu- tion	0,25 cc m	42	14,15	1,1	24,8
f.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
172 a	100 g Kachin gering- ig Hefeauszug	2,5 cc m	58,5	3,7	14,1	3,73
b.	100 g cm Elution	1,25 cc m	58	4,75	14,1	3,73
c.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
173 a	100 g Kachin gering- ig Hefeauszug	2,5 cc m	58,5	3,7	14,1	3,73
b.	100 g cm Elution	1,25 cc m	58	4,75	14,1	3,73
c.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
174	Hefe- und Hefeauszug siehe 14					
a.	24 Tackonhaltiger Aus- zug aus dem Wert des Hefeauszuges berechnet	2,5 cc m	51	3,8	44,5	3,73
b.	1 g Elution	0,25 cc m	60	14,15	21,1	3,73
c.	1 g cm eingengelte Elu- tion	0,25 cc m	47	14,15	1,1	24,8
d.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
175 a	25 g Hefeauszug ohne Aceton	2,5 cc m	21,5	4,17	1,1	14,1
b.	1 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
176	Präparat	0,25 g	47,5	14,15	1,1	24,8
177	Präparat	0,25 g	47,5	14,15	1,1	24,8
178 a	2,5 cc m eingengelte Elu- tion	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
179 a	0,25 g Hefeauszug	2,5 cc m	58,5	3,7	14,1	3,73
b.	1 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
179 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
180 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
181 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
182 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
183 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
184 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
185 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
186 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
187 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
188 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
189 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
190 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
191 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
192 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
193 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
194 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
195 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
196 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
197 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
198 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
199 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
200 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
201 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
202 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
203 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
204 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
205 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
206 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
207 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
208 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
209 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
210 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
211 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
212 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
213 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
214 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
215 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
216 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
217 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
218 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
219 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
220 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
221 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
222 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
223 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
224 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
225 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
226 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
227 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
228 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
229 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
230 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
231 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
232 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
233 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
234 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
235 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
236 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
237 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
238 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
239 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
240 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
241 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
242 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
243 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
244 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
245 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
246 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
247 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
248 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
249 a	2,5 g Hefeauszug	2,5 cc m	22	3,7	22,1	11,5
b.	0,25 g Präparat	0,25 cc m	47,5	14,15	1,1	24,8
25						

46. ZUR KENNTNIS DES INVERTINS.

Von **RICHARD WILLSTÄTTER** und **FRITZ RACKE**.

(Zweite Abhandlung.)

(Mitteilung aus dem Chemischen Laboratorium der Bayerischen Akademie der Wissenschaften in München.)

(Eingelaufen am 9. April 1921.)

Theoretische Einleitung.

Unsere erste Untersuchung hat zu dem Ergebnis geführt, daß die Isolierung des Invertins aus der Hefe nicht in einem einfachen Lösungsvorgang besteht. Nur ein Bruchteil des Enzyms geht beim üblichen Zerreiben und Abpressen oder Ausziehen mit Wasser in Lösung. Durch Trocknen der Hefe in der Wärme oder durch Behandlung mit Alkohol vermindert sich, ohne daß das Invertin selbst leidet, der in wäßrige Lösung übergehende Anteil. Bei dem besten Verfahren, um Invertin aus der Hefe zu isolieren, nämlich der raschen Autolyse, hängt die Ausbeute an Invertin in den Auszügen von der Art der Abtötung des Pilzes ab, auch wenn dabei kein Invertin zerstört wird.

Diese Beobachtungen führten zu der Frage, durch welche Vorgänge die Auflösung des Invertins herbeigeführt oder gestört wird, und durch welche Umstände die Unlösbarkeit des Invertins aus der Hefezelle bedingt wird.

Die Auflösung des Invertins wurde auf einen enzymatischen Vorgang zurückgeführt, den wir als Freilegung bezeichneten. Es war aber noch nicht möglich, zu entscheiden, ob die enzymatische Freilegung unbedingt erforderlich ist und ob sie das Invertin selbst oder seine Begleitstoffe angreift und verändert. Hier knüpft die vorliegende Arbeit an, die von folgenden Sätzen¹ der ersten ausgeht: „Es zeigt sich, daß im allgemeinen [112] enzymatischen Protoplasmaabbau ein bestimmter, einzeln zu beeinflussender Vorgang enthalten ist, der die Freilegung des Invertins bewirkt. Somit ist der langsame Übergang des Invertins in Lösung auf seine Lostrennung aus einer besonderen Verankerung entweder durch chemische Bindung oder durch Adsorptionsaffinität oder durch geschützte Lagerung zurückgeführt.“

¹ Abschnitt A, IV, 1.

Eingehendere Versuche über die Abhängigkeit der Invertinauflösung von den Bedingungen der Hefeabtötung beweisen vollends, daß die Freilegung des Invertins enzymatisch verläuft und daß sie auf einem genauer zu bestimmenden Teilvorgang im allgemeinen Abbau der Hefesubstanz beruht. Die Hefe wird z. B. durch 50° warmes Wasser, durch 2proz. Essigsäure, durch 50proz. Alkohol, durch Essigester abgetötet. In allen diesen Fällen bleibt ihre invertierende Wirkung quantitativ erhalten, beim Erwärmen mit Wasser leidet sie erst bei 55°. Aber in der so vorbehandelten Hefe ist die Auflösung des Invertins verhindert und zugleich die ganze Autolyse entweder abgeschwächt oder in manchen Fällen hintangehalten. Wenn man dieses Verhalten mit der Voraussetzung betrachtet, daß die Freilegung des Invertins ein von der gesamten Autolyse zu unterscheidender Einzelvorgang ist, so findet man zwar einen großen Unterschied zwischen Invertin und freilegendem Enzym hinsichtlich der Beständigkeit, aber keinen deutlichen Unterschied zwischen diesem und den proteolytischen Enzymen der Hefe.

Bei manchen anscheinend verschiedenen Arten der Abtötung des Pilzes handelt es sich wahrscheinlich nicht um spezifische Wirkungen der angewandten Zellgifte, sondern eher um eine Wirkung der bei der Abtötung freiwerdenden Säure, die, je energischer diese vorgenommen wird, desto konzentrierter am Sitze des Invertins auftritt und zunächst die Abbauenzyme angreift. Es gibt aber auch eigentümliche Unterschiede zwischen den Wirkungen verschiedener Vorbehandlungen. Nach Abtötung der Hefe [113] mit Essigester bei gewöhnlicher Temperatur gelingt es, durch gründlichstes, mehrstündiges Zerreiben der Hefe — es bleibe zunächst unentschieden, ob mit enzymatischen Vorgängen, für die auch dann noch die Möglichkeit gegeben ist, oder ohne solche — alles Invertin wasserlöslich zu machen. Das ist nicht mehr der Fall, wenn die Behandlung mit Essigester bei etwa 40 bis 45° vorgenommen wurde. Das Invertin ist nunmehr in einer besonderen Weise festgelegt, wahrscheinlich durch einen Adsorptionsvorgang, so daß es nach vollkommenem Zerreiben durch Wasser nur zum geringen Teile gelöst wird. Hier läßt es sich aber ähnlich wie aus den Ton-erdeadsorbaten durch Zusatz gewisser Elektrolyte, vor allem Dikaliumphosphat, freilegen und in Lösung überführen.

Es war nicht möglich, die Auflösung des Invertins zu unterbinden, es zunächst festzulegen und doch die Hefe durch Autolyse zu entleeren, weil Proteasen und Polysaccharasen unter denselben Bedingungen leiden wie das angenommene Invertin freilegende Enzym. Daher bleibt es auch noch zu entscheiden, ob die Freilegung des Invertins zu den eiweißabbauenden oder zu den kohlehydratlösenden Vorgängen gehört. Es gelang nun, die zerstörte Endotryptase durch Pepsin oder Trypsin zu ersetzen und in der am besten mit warmem Essigester abgetöteten Hefe die proteolytischen Vorgänge ohne Auflösung des Invertins vor sich gehen zu lassen. Der Eiweißinhalt der Hefe wird dadurch mit dem Erfolge abgebaut, daß über $\frac{2}{3}$ bis zu $\frac{3}{4}$ der Hefe-Trockensubstanz in Lösung übergeführt werden, während die Rückstände der Hefezellen die rohrzuckerinvertierende Wirkung unvermindert oder fast unvermindert besitzen.

Es sind die Kohlehydrate der Hefe, und zwar die unlöslichen, die das Invertin vor der Auflösung schützen und mit deren Abbau die Auflösung des Invertins Hand in Hand geht. Die proteolytisch entleerte Hefe liefert nämlich Invertinlösungen bei der Einwirkung von kohlehydratlösenden Enzymen, von Tannase und von [114] Malzdiastase. Die ganze Menge Invertin läßt sich bei diesen auch im präparativen Maßstab ausgeführten Versuchen den Heferesten entziehen, zugleich geht in sehr großer Menge Hefegummi¹ in Lösung, der in der Hefezelle nicht als solcher enthalten sein kann, sondern in Form unlöslicher Polyose vorkommt.

Die bei der Auflösung des Invertins durch enzymatischen Abbau des Hefekörpers beobachteten Erscheinungen sagen nichts darüber aus, ob das Invertin in der Hefezelle einem komplizierteren Kohlehydratmolekül angehört, oder ob es von der Polyose, sei es durch Adsorption, sei es durch Einlagerung in eine schützende Schicht, vor der Auflösung bewahrt wird. Aber die beiden ersten Möglichkeiten lassen sich durch genauere Untersuchung des Verhaltens beim Zerreiben der Hefe ausschließen. Wird die Hefe unter so starker Abkühlung, daß enzymatische Vorgänge nicht mehr in Betracht kommen, stundenlang mit Sand aufs feinste zerrieben, so wird das Invertin in seiner ganzen Menge wasserlöslich. Und da es, derart in Lösung übergeführt, gegen Adsorbentien dasselbe Verhalten zeigt wie in den gewöhnlichen Hefeauszügen, z. B. von Kaolin nicht adsorbiert wird, so liegt es auch nicht etwa in Form eines höhermolekularen Komplexes vor. Also ist in der Hefezelle lösliches Invertin vorhanden, es ist nicht oder nur locker an Bestandteile des Zellinhalts oder der Zellwand adsorbiert, so gut wie chemisch frei, aber durch eine mechanische Einrichtung, durch einen örtlichen Schutz, vor der Diffusion völlig geschützt. Während die Zuckermoleküle, Biosen, Triose, Tetraose, auch Lävulin, eintreten, während Triose (Mannotriose aus Stachyose) aus der Hefezelle auch austritt, [115] verläßt das Invertin weder die lebende, noch die abgetötete Hefezelle, solange ihre Membran nicht abgebaut ist. Es ist wahrscheinlich, daß das Invertin und die anderen kohlehydratabbauenden Enzyme, mit denen es sich ebenso wie mit Invertin hinsichtlich der Freilegung verhält, durch Einlagerung in die aus Polyosen gebildete Zellmembran geschützt sind.

Die zuckerhydrolysierenden Enzyme lassen sich daher auf zwei Weisen aus der Hefe isolieren und in Lösung überführen: aus der in der Form unversehrten Zelle durch enzymatische Freilegung, die im Polyoseabbau besteht, und rein mechanisch, nicht einfach durch Aufreißen oder Zerkleinern der Zelle, sondern durch die völlige Zerstörung der Zellstruktur. Diese erfolgt viel schwerer, als viele Forscher bei ihren Versuchen über Enzymdarstellung angenommen haben.

Die kohlehydratspaltenden Enzyme schienen sich bei ihrer Überführung in Lösung verschieden zu verhalten. Daher vertrat EMIL FISCHER¹⁾, um die Unterschiede in

¹ In der ersten Abhandlung (Abschnitt A. VIII) wurde gezeigt, daß Invertin und Hefegummi unter ähnlichen Bedingungen in Lösung gehen, daß es aber unter gewissen Verhältnissen, nämlich bei rascher Autolyse mit Chloroformwasser, gelingt, 30 % des Invertins zugleich mit nur 3 % vom Hefegummi des Pilzes in Lösung überzuführen.

²⁾ Ber. d. d. chem. Ges. **27**, 3479 [1894].

der Bildung von Invertin- und Maltaselösungen zu erklären, die Ansicht, „daß beim Auslaugen der frischen Hefe mit Wasser . . . nur das Enzym in Lösung geht, welches den Rohrzucker spaltet“.

Es gilt indessen für alle diese Enzyme, daß sie nicht nur von der lebenden, sondern auch von der abgetöteten, aber noch unversehrten Hefezelle zurückgehalten werden. In allen Fällen bildet für sie die Zellmembran eine schützende Schicht. Sie muß entweder mechanisch, viel schwerer als angenommen wurde, oder durch enzymatischen Abbau zerstört werden. Da die Freilegung auf der Zerstörung von einer und derselben Schutzschicht beruht, so sind für die einzelnen zuckerspaltenden Enzyme nicht spezifische Freilegungsenzyme nötig. Dennoch erfolgt die Freilegung bei verschiedenen Beispielen nicht gleichmäßig leicht. Dies kann darauf beruhen, daß die [116] Zelhülle bei verschiedenen Rassen und Pilzarten mehr oder weniger dicht und dick sein kann und daß das freilegende Enzym reichlich oder spärlich vorhanden sein kann. Vielleicht ist *Monilia candida*, die ihr Invertin nach E. FISCHER und P. LINDNER¹ nicht an Wasser abzugeben vermag, arm an dem Enzym für die Polyosydholyse. Andere Unterschiede z. B. zwischen dem leicht von der Hefe abgegebenen Invertin und der Maltase, die man aus Frischhefe nicht in Lösung bringen konnte, erklären sich dadurch, daß unter den Bedingungen der Abtötung und Freilegung das eine Enzym unversehrt bleibt und das andere infolge der Bildung von Säure in der Hefezelle schon der Zerstörung anheimfällt.

Die Festlegung des Invertins durch Zerstörung des freilegenden Enzyms und die traktionierte enzymatische Entleerung der Hefe, die proteolytische ohne Invertinabgabe und die diastatische unter Entbindung des Invertins, gewährte die Möglichkeit, Invertinlösungen von anderer Zusammensetzung wie bisher darzustellen. Die mit Essigester behandelte Hefe wird durch Einwirkung von Trypsin von ihrem Eiweißinhalt befreit und dann das Invertin zusammen mit Kohlehydraten durch Diastase in Lösung gebracht. Trotz des bedeutenden Gehaltes an Hefegummi besitzt die Lösung dreimal größeren Reinheitsgrad als in den durch Autolyse gewonnenen Hefeauszügen. Die Adsorptionsverfahren zur Steigerung des Invertin Reinheitsgrades ließen sich auch auf dieses Ausgangsmaterial mit Erfolg anwenden. Wir erhielten so Invertinpräparate von ähnlicher Konzentration wie die in der ersten Arbeit beschriebenen. Sie waren gänzlich frei von Proteinsubstanzen und ihren Abbauprodukten, enthielten aber noch kleine Mengen von Kohlehydraten; umgekehrt war das Invertin aus den autolytischen Hefeauszügen frei von Kohlehydraten erhalten worden, aber gewöhnlich noch mit einem kleinen Gehalt an Proteinderivaten. Weder Fällungs- und [117] Farbreaktionen der Eiweißkörper noch die Reaktionen der Kohlehydrate kommen dem Invertin zu, und chemische Reaktionen, die über die Eigenart der Enzyme etwas aussagen, sind noch nicht gefunden worden.

Das Invertin, wie es vorliegt, ist nicht einheitlich; die beigemischten Stoffe sind von dreierlei Art:

¹ Ber. d. d. chem. Ges. 28, 3934 [1895].

1. Fremdstoffe, darunter mineralische Bestandteile, die von den Adsorptionsmitteln herrühren. Die Glührückstände der Präparate von den Zeitwerten 0,7 bis 1 liegen zwischen 3 und 45%.

2. Verdorbenes Invertin. Wenn das Enzym größeren Reinheitsgrad erreicht hat, verdirbt es leicht, und es ist noch nicht bekannt, wie weit es durch Adsorptionsverfahren gelingt, wirksames und verdorbenes Enzym zu trennen.

3. Andere kohlehydrathydrolysierende Enzyme, wie Raffinase und Stachyase; es wird nämlich in einer Untersuchung von R. WILLSTÄTTER und R. KUHN* gezeigt, daß z. B. die Raffinase nicht durch Invertin selbst gespalten wird, sondern durch ein spezifisches Enzym. Außer den Homologen des Invertins können auch die Produkte ihrer Zersetzung dem Präparate beigemischt bleiben.

In der Fortsetzung dieser Arbeit wird die Abtrennung des Invertins von den eigentlichen Fremdstoffen angestrebt. Aber die Trennung von den nahe verwandten zuckerspaltenden Enzymen liegt, so wie die Auflösung natürlicher Gemische von Eiweißstoffen, noch nicht im Bereich des Möglichen.

Experimenteller Teil.

A. Über mechanische und enzymatische Freilegung des Invertins.

1. Löslichkeit des Invertins aus zerriebener Hefe.

Das Ausziehen des Invertins aus frischer und aus getrockneter Hefe nach Zerreiben behandelte das Kapitel VIIa unserer ersten Arbeit. Während $\frac{1}{2}$ stündiges Zerreiben mit Seesand schon genügte, um die Struktur [118] der meisten Hefezellen anzugreifen, gelang es dadurch nicht, vom Invertin mehr als einen kleinen Teil lösbar zu machen (Tabelle 12). Wurde dann die zerriebene Hefe der raschen Autolyse unterworfen, so ging bei Gegenwart von Toluol das übrige Invertin in Lösung, indessen nicht bei Anwendung von Essigester (Kap. VIIb). Der unmittelbar lösliche Anteil des Invertins stieg bedeutend an, wenn man die Hefe längere Zeit gründlich mit größeren Sandmengen zerrieb.

Diese Zerreibungsversuche ermöglichten keinen klaren Einblick in den Zustand des Invertins, weil es sich dabei nicht um eine einfache Erscheinung handelt. Unter den Versuchsbedingungen waren enzymatische Vorgänge nicht ausgeschlossen, durch welche das Invertin löslich werden konnte, anstatt allein durch mechanische Zerstörung der Zelle. Andererseits genügte in den meisten Fällen das Zerreiben nur, um die Zelle aufzureißen oder zu zerstückeln, aber nicht, um sie weitgehend aufzuteilen und abzubauen.

Um Enzymwirkungen zu unterdrücken, unterwarfen wir nun die frische Hefe einer Vorbehandlung mit Essigester und zerrieben sie dann sehr gründlich ($1\frac{1}{2}$ bis 2 Stunden) mit Sand. Das Invertin wurde dabei in guter Ausbeute löslich.

* Vgl. *Abh.* 75, aber auch *Abh.* 81.

Tabelle 1. Lösbares Invertin nach Behandeln mit Essigester und Zerreiben

Nr.	Verhandlung mit Essigester	Zeitwert der Hefe	Zeitwert der Invertinlösung mit Hefe berechn.	lösliches Invertin in Prozenten
1.	16 Stunden bei 20°	331	281	118
2.	40 " " " 20°	389	331	109
3.	4 " " " 16° nach Verflüssigung 20° bei " " "	329	301	94

Daraus scheint hervorzugehen, daß ohne enzymatischen Vorgang, mit rein mechanischen Mitteln, Invertin [119] freigelegt und löslich gemacht wird. Aber auch diese Versuche sind nicht ganz beweisend. Es könnten mehrere invertinfreilegende Enzyme existieren: ein von Essigester leicht zerstörtes, lösliches, das bei der Autolyse unter Anwendung von Toluol die Bindung des Invertins löste, und ein gegen Essigester widerstandsfähigeres Enzym, und zwar ein unlösliches, das nur beim Verreiben die Freilegung des Invertins bewirkte, während es bei der Hefeautolyse nicht zur Wirkung auf das festgelegte Invertin kam.

Mit derselben Absicht verarbeiteten wir getrocknete Hefe, nicht wie früher unter Befuchten, sondern eben im lufttrockenen Zustand, obwohl es sich in diesem viel schwerer zerreiben läßt. Dabei trat großer Invertinverlust ein, und zwar auch noch bei den späteren, unter starkem Abkühlen ausgeführten Versuchen. Von dem nach mehrstündigem Zerreiben der Trockenhefe noch vorhandenen Invertin waren große Anteile durch Wasser sofort extrahierbar. Beispielsweise besaß eine nach dem Krause-Verfahren getrocknete Bierhefe, die wir der Gefälligkeit des Herrn Prof. C. OPPENHEIMER verdanken, nach 4stündigem Verreiben mit dem 20fachen an Seesand noch 82% ihres Anfangsgehaltes von Invertin. Beim Ausziehen der zerriebenen Masse mit Wasser gingen 41% des ursprünglichen Invertins, beim Ausziehen mit 16proz. Rohrzuckerlösung 82% des noch vorhandenen, 64% des ursprünglichen Invertins in Lösung.

Eine andere Hefeprobe war vor dem Trocknen mit Essigester vorbehandelt. Nach 3 $\frac{1}{2}$ stündigem Verreiben mit dem 20fachen an Seesand erwiesen sich 65% des vorhandenen Invertins beim Behandeln mit Rohrzucker, bei einer analogen Probe 80% davon mit Wasser löslich. Allerdings fehlten in diesem Falle vier Fünftel des Enzyms, die beim Zerreiben zerstört waren.

Die Mitwirkung enzymatischer Faktoren ist in diesen Versuchen nicht wahrscheinlich, aber auch nicht unmöglich. Es gelingt, sie ganz auszuschließen und das [120] Invertin der Hefe allein durch mechanische Einwirkung in Lösung zu bringen durch Anwendung tiefer Temperatur.

Mit flüssiger Luft werden 3 g Bierhefe (Trockengewicht 25%, Zeitwert 275) zusammen mit 15 g Seesand im Reagierrohr abgekühlt, während wir die Porzellanreibschale längere Zeit in feste Kohlensäure eindrückten und auch innen mit fester Kohlensäure beschiedten. Wir verreiben während 3 $\frac{1}{2}$ Stunden die Hefe in sieben Portionen, indem von Zeit zu Zeit, etwa alle 1 $\frac{1}{2}$ bis 2 Minuten, etwas feste Kohlensäure, hin und wieder auch flüssige Luft in die Reibschale zugegeben wurde. Jeden

einzelnen Anteil zerrieben wir 10 bis 15 Minuten, dann wurde mit der einmal zerriebenen und wieder in flüssiger Luft aufbewahrten Masse das Zerreiben in kleinen Anteilen wiederholt. Nach 2 Stunden wies das mikroskopische Bild noch einen nicht unbeträchtlichen Bruchteil unversehrter Zellen auf, am Schlusse fast keine mehr; die Hefe war in kleine schwammige Fetzen verwandelt. Schließlich wurde das in der flüssigen Luft gesammelte Produkt unter Zusatz von Essigester aufgetaut, dann zur Invertinbestimmung mit Puffer und 125 ccm 32proz. Rohrzuckerlösung auf 250 ccm gebracht und 45 Minuten geschüttelt. Die Bestimmung ergab den Zeitwert 440, also waren fast 40% zerstört.

Fast das gesamte noch vorhandene Invertin erwies sich als löslich. Um darauf zu prüfen, wurde nach den 45 Minuten der ersten Bestimmung die Hälfte der Flüssigkeit an der Zentrifuge von der Hefe getrennt. Dann wirkte in der einen Hälfte nur das gelöste Invertin, in der anderen auch die Hefemasse auf den Rohrzucker weitere 45 Minuten ein. Die nichtfiltrierte Flüssigkeit ergab jetzt den Zeitwert 510, die abfiltrierte Lösung 554, entsprechend einem Gehalt von 92% des vorhandenen Invertins (Anh. Nr. 1).

Einen zweiten Versuch führten wir mit 5 g Hefe (Menge-Zeit-Quotient 0,083) und 20 g Seesand aus. Die ebenso wie oben zerriebene Hefe wurde aus der flüssigen [121] Luft entnommen und mit 100 ccm Wasser unter Zusatz von Essigester $\frac{1}{2}$ Stunde angeschüttelt. Der durch Klarerde filtrierte wäßrige Auszug diente zur Bestimmung des Invertins. Ohne Verlust (auf dem Filter) filtriert gedacht, enthielt die Lösung 42% des ursprünglichen Invertins (M.Z.Q. 0,035). Die abfiltrierte Hefe ergab nach Abrechnung des in ihr enthaltenen Extraktes noch einen Invertingehalt von 12% des ursprünglichen (M.Z.Q. 0,01), so daß nach dem Zerreiben noch 54% vom Invertin vorhanden waren, davon $\frac{4}{5}$ in löslichem Zustand (Anh. Nr. 2).

Die Invertinlösung war trotz Anwendung der spanischen Klarerde merklich trüb. So war es zweifelhaft, ob hier dasselbe klar lösliche Invertin wie bei dem enzymatischen Lösungsvorgang oder ein, sei es höhermolekulares, sei es mit hochmolekularen Begleitstoffen assoziiertes vorlag. Darum wurde der Hefeauszug mit Kaolin (55 ccm mit 10 g) geschüttelt und filtriert. Die Lösung wies nun fast denselben Zeitwert auf wie zuvor. Das durch mechanische Mittel in Lösung gebrachte Invertin zeigt also das nämliche Verhalten gegen das Adsorptionsmittel wie durch Autolyse gewonnenes. Die wasserklare Lösung gab die Xanthoproteinreaktion deutlich, sie lieferte zwar mit Fehlingscher Lösung keinen Niederschlag, wirkte aber nach 5 Minuten langem Kochen mit 20proz. Salzsäure reduzierend.

II. Über die Zerstörung des Invertin freilegenden Enzyms.

1. Durch Erwärmen mit Wasser.

Die Einwirkung höherer Temperatur auf die Lösbarkeit des Invertins wurde im Kapitel A IV, 5a der ersten Abhandlung behandelt. Durch Trocknen der Hefe bei 105° leidet, wie wir dort wahrscheinlich machten, das für die Freilegung nötige

Enzym in höherem Grade als das Invertin selbst, so daß danach bei 3tägigem Ausziehen nur $\frac{1}{10}$ des ursprünglichen, d. i. $\frac{1}{4}$ des noch [122] vorhandenen Invertins in Lösung ging. Der Unterschied zwischen der Beständigkeit von Invertin und freilegendem Enzym kommt beim Erwärmen mit Wasser starker zur Geltung, trotzdem die Zerstörungstemperaturen für beide einander sehr nahe liegen. Das Invertin wird nämlich beim Erwärmen mit Wasser von 55°, das freilegende Enzym mit Wasser von 50° vernichtet. Zugleich mit dem freilegenden Enzym und in gleichem Maße wie dieses leiden aber auch die proteolytischen Enzyme. Es gelingt daher nicht, die Hefe durch Behandeln mit warmem Wasser so für die Autolyse vorzubereiten, daß ein großer Teil des Zellinhalts austritt, während das Invertin zurückbleibt. Auch bei der Einwirkung von Saure, von Alkohol und von Essigester fällt die Schädigung der allgemeinen Autolyseenzyme und des Invertin freilegenden Enzyms zusammen.

Die Hefe teigten wir mit dem gleichen Gewicht Wasser an und erwärmten sie im Wasserbade. In 12 Stunden bei 55° (+1°) trat Verlust von 30% des Invertins ein, bei 60° (+1°) während 24 Stunden blieb der Zeitwert unverändert (67% +3). In letzterer Hefe hatte das freilegende Enzym schon stark gelitten; die Autolyse (1 Teil Hefe mit 2 Teilen Wasser unter Zusatz von 1 bihchleierter in 3 Tagen nur 10% von gelöstem Invertin und auch nur 15% von gelöstem Trockengewicht der Hefe anstatt der normalen Menge von 60 bis 70%).

In einem anderen Versuche erfolgte die Vorbehandlung mit Wasser während 6 Stunden bei 50° (+1°) Minuten stieg die Temperatur auf 55°. Vom Invertin waren noch 84% vorhanden, das freilegende Enzym war vernichtet. Es war nämlich bei dreitägiger Autolyse unter den üblichen Bedingungen nicht möglich, eine meßbare Menge Invertin in Lösung überzuführen. Es gingen aber auch nur 4% von der Trockensubstanz der Hefe in den Auszug.

2. Durch Einwirkung von Essigsäure.

Während 0,003*n*-Essigsäure nicht anders wie Wasser wirkt, genügt 0,3*n* Essigsäure schon bei Zimmertemperatur, um völlige Zersetzung des freilegenden Enzyms herbeizuführen, ohne aber das Invertin selbst anzugreifen.

Mit 0,003*n* Essigsäure behandelten wir Hefe je 12 Stunden bei 15° und bei 50°. Im ersten Falle wurde die Autolyse nicht [123] beeinträchtigt; es trat bei Gegenwart von Toluol sogar deutliche Selbstgärung auf. In 3 Tagen gingen 24% Invertin, 14% Trockensubstanz in den Auszug. Im zweiten Falle brachte die Autolyse 12% vom Invertin, 24% vom Trockengewicht in Lösung.

Bei Zimmertemperatur wurde 0,003*n* Essigsäure noch gut ertragen. Die dreitägige Autolyse der so vorbehandelten Hefe legte 26% vom Invertin, 15% vom Trockengewicht frei.

0,3*n*-Essigsäure ließen wir 40 Stunden auf frische Hefe einwirken. Der Invertinzeitwert betrug vorher 260, nach der Behandlung 312; auch enthielt der gebildete Saft 2% vom Invertin. Diese vorbehandelte Hefe lieferte unter den üblichen Bedingungen keine Invertinlösung, aber sie tritt auch keine Autolyse mehr. Nach 3 Tagen enthielt der bei Gegenwart von Toluol gebildete Auszug 11,4% vom Invertin, 31,4% vom Trockengewicht.

3. Durch Einwirkung von 50 proc. Alkohol.

Nach W. A. OSBORNE¹ wird die Hefe vor dem Ausziehen des Invertins durch Chloroformwasser der Einwirkung von Alkohol unterworfen, um die Eiweißkörper zu koagulieren. Unsere Kritik des Verfahrens (I. Abh., A. IV 5b) zeigte, daß die so vorbehandelte Hefe das Invertin viel schwerer freiläßt. Es war noch zu beweisen, daß dabei nicht das Invertin leidet, sondern nur die Freilegung gestört wird.

¹ Zeitschr. f. physiol. Chem. 28, 366 [1898].

Wir ließen 7 Stunden bei Zimmertemperatur etwa 50proz. Alkohol einwirken, indem wir Preßhefe mit dem gleichen Gewicht 95proz. Alkohols vermischten. Die Invertinbestimmung, so wie mit frischer Hefe ausgeführt, ergab danach wohl infolge der Koagulation einen zu niedrigen Wert, immerhin 80% des ursprünglichen Enzymgehaltes. Aber in 3tägiger Autolyse mit Toluol gingen nur 6% des Invertins in Lösung.

Bei 45° wirkte der 50proz. Alkohol auch auf Invertin zerstörend; in 1½ Stunden sank der Invertingehalt auf 3 bis 4%.

4. Durch Einwirkung von Essigester.

In der ersten Abhandlung (Kap. A, VIIb) wurde gezeigt, daß die Autolyse der Hefe bei Gegenwart von Essigester nur sehr invertinarme Lösungen liefert. Da bei der Abtötung der Hefe durch Essigester rasch [124] Säurebildung in der Zelle einsetzt, so entsteht in ihr eine für das freilegende Enzym gefährliche Säurekonzentration. Die Wirkung auf die Freilegung des Invertins ließ sich daher durch Neutralisieren der beim Abtöten auftretenden Säure verhüten.

Unsere weiteren Versuche über die Wirkung des Essigesters bestätigen die Vernichtung des freilegenden Enzyms. Ferner wird der Verlauf der allgemeinen Autolyse nach der Zerstörung desselben, also unter den Bedingungen der Invertinfestlegung, geprüft. Es wird untersucht, mit welchem Erfolg die Autolyse der Hefe, die Auflösung der Proteine und Kohlehydrate, nach der Vorbehandlung mit Essigester vorstatten geht. Um die autolisierenden Enzyme möglichst zu schonen, mußten die gelindesten Bedingungen gesucht werden, unter denen der Essigester das Invertin freilegende Enzym auszuschalten vermag.

Wird die abgepreßte Brauereihefe unverdünnt mit Essigester (10 bis 20% desselben) angeschüttelt, so beginnt nach einigen Sekunden das Erweichen, und es vollzieht sich in etwa 1 Minute die vollständige Verflüssigung der Hefe. In den früheren Versuchen hatten wir dabei die Hefe mit Wasser verdünnt; die Wirkung des Essigesters war dadurch gemildert, so daß immerhin eine nicht geringfügige Invertinmenge bei der Autolyse noch austreten konnte. Nach Verflüssigung der unverdünnten Preßhefe, wie wir nun vorzugsweise arbeiten, belief sich der Anteil des Invertins, der bei der Autolyse löslich wird, zumeist nur auf wenige Prozente, gewöhnlich weniger, als schon in den bei der Verflüssigung austretenden Saft übergeht.

Die Einwirkung des Essigesters auf die Hefe erforderte mehrere Stunden. Zunächst versuchten wir den Essigester bei Zimmertemperatur nur eine halbe Stunde einwirken zu lassen. Die Hefe wurde in der Zentrifuge vom Verflüssigungssaft getrennt, gewaschen und mit dem doppelten Gewicht Wasser und 10% Toluol [125] 3 Tage der Autolyse überlassen. Der Verflüssigungssaft enthielt 7, die Autolysenflüssigkeit noch 30% vom Invertin der Hefe.

Diesen Versuch wiederholten wir mit 7 Stunden dauernder Einwirkung des Essigesters. Die Autolyse unter denselben Versuchsbedingungen ergab jetzt nur 4% von gelöstem Invertin; dabei waren aber auch nur 18% von der Trockensubstanz der Hefe ausgetreten. Die Autolyse war also stark gehemmt. Der Hefeauszug war arm an Eiweißderivaten und sehr arm an Kohlehydraten, Hefegummi war nicht nachzu-

weisen, auch war die Reduktion von Fehlingscher Lösung nach Kochen mit Mineralsäure sehr gering.

In der Wärme leidet das freilegende Enzym viel rascher. Allein die Temperatur von 37° darf nicht überschritten werden, da sonst auch das Invertin unter den Bedingungen der Hefeabtötung angegriffen wird. In vergleichenden Versuchen wurden je 50 g Hefe mit 10 ccm Essigester vermischt, nachdem man beide auf die Versuchstemperatur a) 45°, b) 30°, c) 37° angewärmt hatte. Dann hielten wir die Temperatur noch einige Zeit konstant, bei a) 1/4 Stunde, bei b) 1 Stunde, c) 3 Stunden. Während bei 45° 90% vom Invertin wahrscheinlich durch die beim Abtöten auftretende Säure vernichtet war, betrug der Verlust bei 30° nur 25% und bei 37° blieb der Invertin-gehalt unverändert.

Die bei 37° während 1 1/2 Stunden mit Essigester behandelte Hefe gab bei der Autolyse unter Toluolzusatz Auszüge, 3 bis 4% vom Invertin enthaltend, mit noch weniger Trockensubstanz als die in der Kälte vorbehandelte Hefe. Die autolyisierenden Enzyme sind auch bei der abgekürzten Einwirkung des Essigesters nicht geschont geblieben. Der bei 37° gebildete Verflüssigungssaft enthielt 6 bis 8% des Invertins und 22 bis 28% des Trockengewichts der Hefe, so daß im ganzen 33 bis 36% der Hefesubstanz löslich wurden.

Wenn durch die Behandlung mit Essigester unter [126] Schonung des Invertins die an seiner Freilegung und an der allgemeinen Autolyse beteiligten Enzyme angegriffen werden, so können zugleich feine Veränderungen im Zustand des Invertins auftreten, die sich bei gründlichem Zerreiben der Hefe und Ausziehen mit Wasser zeigen. Wie oben die Beispiele der Tab. I erkennen ließen, wird bei stundenlangem Zerreiben der mit Essigester behandelten Hefe mit Sand das Invertin in seiner ganzen Menge wasserlöslich. Nur ein Bruchteil der Invertinmenge wird aber unter gleichen Bedingungen wasserlöslich, wenn die Einwirkung des Essigesters in der Wärme stattgefunden hat. Hier spielt eine sekundäre Erscheinung, welche die Lösbarkeit des Invertins vermindert, eine Rolle. Diese besondere Festlegung des Invertins scheint auf einem Adsorptionsvorgang zu beruhen. Wenn nämlich die mit Essigester in der Wärme behandelte Hefe, die nach dem Zerreiben nur wenig Invertin abzugeben vermag, entweder zusammen mit dem bei der Hefeverflüssigung ausgeschiedenen Saft zerrieben — dies ist in Beispiel 3 der Tab. I der Fall, indem dort der Verflüssigungssaft gar nicht abgetrennt wird — oder aber nach dem Zerreiben unter Zusatz des Saftes extrahiert wird, so geht wieder viel mehr Invertin in Lösung. Dieser Einfluß des Verflüssigungssaftes ist keine enzymatische Wirkung; er kommt auch der gekochten Flüssigkeit und sogar der Asche zu, die überwiegend aus Alkaliphosphaten besteht. Die Wirkung dieses Verflüssigungssaftes läßt sich daher durch Anwendung von Dikaliumphosphat ersetzen. Die gründlich zerriebene, das Invertin nur zum kleinen Teil an Wasser abgebende Hefe läßt bei Zusatz von sekundärem Kaliumphosphat sofort einen großen Teil des Invertins in Lösung gehen. Der Zusatz des Elektrolyten bewirkt hier die Elution ähnlich wie bei den Adsorbaten von In-

vertin in Aluminiumhydroxyd oder Kaolin. Diese Erscheinung wird nicht beeinflusst, wenn nach der Behandlung mit Essigester die im folgenden beschriebene pankreatische [127] Hydrolyse und Beseitigung der Eiweißkörper stattgefunden hat. Auch dann ergibt der Zerreibungsversuch eine Fixierung des Invertins, die vom Verflüssigungssaft oder einfacher von Kaliumphosphat aufgehoben wird.

Nach 30 Stunden langem Behandeln mit Essigester bei 20° gab die Hefe (Beispiel 2 der Tab. 1) bei stundenlangem Zerreiben 100% vom ursprünglichen Invertin an Wasser ab; 8% davon waren im Verflüssigungssaft enthalten. Wir trennten diesen von einer Probe der mit Essigester behandelten Hefe ab und zerrieben sie in derselben Weise. Auch dann waren 84% des Invertins wasserlöslich.

Abweichend war das Verhalten der mit Essigester verflüssigten und dann 3 Stunden auf 46° erwärmten Hefe (Beispiel 3 der Tab. 1). Während beim Verreiben ohne Abtrennung des Verflüssigungssaftes 91% des Invertins löslich wurden, gingen nach Abtrennen desselben Saftes und ebenso gründlichem Verreiben beim Ausziehen mit reinem Wasser nur 34% des Invertins in Lösung.

In zwei anderen Beispielen erwärmten wir die Hefe nach der Verflüssigung durch Essigester auf 45°: a) 1 $\frac{1}{2}$, b) 3 $\frac{1}{2}$ Stunden. Dann wurde die vom Verflüssigungssaft getrennte und ausgewaschene Hefe 1 $\frac{1}{2}$ bis 2 Stunden mit der doppelten Menge Seesand zerrieben und mit Wasser ausgezogen. Die Lösungen enthielten nur a) 46, b) 23% des ursprünglichen Invertins.

In einigen dieser Versuche wurde zwischen die Abtötung durch Essigester und das Zerreiben die Behandlung der Hefe mit Trypsin eingeschaltet. Wir verflüssigten z. B. 1 kg Preßhefe in der Kälte mit Essigester und erwärmten damit 3 Stunden auf 40 bis 43°. Nach Abtrennung des Verflüssigungssaftes in der Zentrifuge setzten wir die Hefe mit Trypsin und Natriumacetat 3 Tage unter Rühren bei 30° an und trennten sie danach von dem gebildeten Auszug. Die Heferückstände enthielten noch 70% vom ursprünglichen Invertin. Davon gingen beim Zerreiben (1 Teil Hefe : 2 Teile Seesand, 1 $\frac{1}{2}$ Stunden) und Ausziehen mit Wasser während einer halben Stunde 20, 30, 27% in Lösung. In Parallelversuchen wurden die Heferückstände zusammen mit der entsprechenden Menge des Verflüssigungssaftes oder mit der Hälfte davon zerrieben und mit Wasser ausgezogen oder für sich allein zerrieben und mit Wasser unter Zusatz des Verflüssigungssaftes ausgezogen. Nimmehr betrug die Ausbeute an gelöstem Invertin 80, 100, 100, 100%. In einem weiteren Versuche wurde der Verflüssigungssaft 15 Minuten gekocht. Beim Verreiben zugefügt, bewirkte er, daß die Menge des in Lösung gehenden Invertins wieder 92% erreichte. Der Verflüssigungssaft wurde eingedampft und verascht, die mit etwas Wasser [128] aufgenommene Asche beim Zerreiben der Heferückstände zugesetzt. Darauf wurden 70% des Invertins löslich und ebenfalls 70%, als wir statt der Asche 0.3 g K_2HPO_4 mit 0.03 g $MgSO_4 \cdot 7H_2O$ zu 25 g Heferückständen (Trockengewicht 0 g), sei es beim Zerreiben oder nach demselben, beim Ausziehen mit Wasser, zfügten.

III. Einwirkung proteolytischer Enzyme nach Zerstörung des Invertin freilegenden Enzyms.

Unter verschiedenen Bedingungen des Abtötens der Hefe geht zugleich mit dem Invertin freilegenden Enzym die Endotrypsinase der Hefe zugrunde. Es könnte also sein, daß die enzymatische Freilegung des Invertins ein proteolytischer Vorgang wäre. Um dies zu prüfen, ließen wir auf die z. B. mit Essigester abgetötete Hefe proteolytische Enzyme einwirken, Pepsin und Trypsin. Es gelang nicht, auf diese Weise das Invertin freilegende Enzym zu ersetzen und das Invertin zugleich mit der großen Menge von Proteinsubstanzen der Hefe in Lösung überzuführen. Nur unter gewissen Bedingungen wurde bei weitgehender Entfernung der Eiweißkörper durch Abbau ein Teil des Invertins langsam frei und löslich. Wie bei den Zerreibungsversuchen ein Unterschied zwischen den bei niedriger und höherer Temperatur mit

Essigester abgetöteten Hefen zutage getreten ist, der auf einen in der Wärme erfolgenden sekundären Vorgang besonderer Festlegung des Invertins hindeutete, so widersteht auch je nach den Umständen der Vorbehandlung mit Essigester das Invertin der Auflösung in verschiedenem Maße. Die kalt mit Essigester vorbehandelte Hefe gibt bei der Behandlung mit dem (übrigens diastasehaltigen) Pankreasenzym Invertin in Lösung, die warm vorbehandelte Hefe aber nicht.

Der Schutz, den das Invertin in der Hefezelle genießt, wird also nicht oder nur untergeordnet durch Proteine bewirkt. Nach diesem Ergebnis war es möglich, in anderer Richtung den enzymatischen Abbau der Eiweißkörper auszunutzen, nämlich um die Hefe unter [129] Hinterlassung des Invertins von einem möglichst großen Teil ihrer Inhaltsstoffe, namentlich aus der Proteingruppe, zu befreien, so daß sie dann ein besonders günstiges Ausgangsmaterial für die Darstellung von Invertin bieten sollte. Nachdem von der Hefe schon 23 bis 28% der Trockensubstanz in den Verflüssigungssaft ausgetreten waren, sind bis zu weiteren 50% des ursprünglichen Trockengewichts bei der Proteolyse weggelöst worden, also im ganzen etwa $\frac{1}{4}$ der Trockensubstanz zusammen mit nur 10 bis 15% vom Invertin.

Für diese Versuche diente ein Pepsinpräparat von E. MERCK, von dem 1 Teil nach der im Handel üblichen Bezeichnung „10000 Teile Eiweiß verdaut“, und als Trypsin ein Pankreaspräparat, das wir der Freundlichkeit des Herrn Dr. CH. HOLLANDER in der Rohm & Haas Co., Bristol, Penna. (U. S. A.), verdanken; es enthält neben viel Trypsin u. a. auch etwas Diastase.

Die mit Essigester behandelte Hefe trennten wir vom Verflüssigungssaft ab und ließen darauf im Thermostaten von 30° bei Gegenwart von Toluol unter Rühren 3 bis 6 Tage lang proteolytisches Enzym einwirken, und zwar 1% Enzympräparat, bezogen auf die angewandte Preßhefe, Trypsin unter Zusatz von Natriumacetat, Pepsin ohne Zusatz. Durch die Entleerung werden die Hefezellen so leicht, daß sie sich in vielen Fällen nicht mehr mit der Zentrifuge sedimentieren lassen; sie wurden abfiltriert und gewaschen. In diesen Heferückständen gelingt es so wie in frischen oder mit Essigester abgetöteten Hefen ohne Zerkleinerung das Invertin quantitativ zu bestimmen.

Nach der Vorbehandlung mit Essigester bei gewöhnlicher Temperatur (Tab. 2) wird durch Einwirkung von Pepsin bis zu einem Drittel, von Pankreasenzym bis zu zwei Dritteln des Invertins in Lösung gebracht. Hingegen hält die mit Essigester erwärmte Hefe (Tab. 3) das Invertin in allen Fällen zum größten Teil zurück.

Die durch Trypsinwirkung entstandenen Auszüge [130] gaben weder mit Salpetersäure noch beim Kochen Ausflockung, mit Ferrocyanat keine Fällung, keine Biuretreaktion, aber sie zeigten sehr starke Millonsche Reaktion, Fällung mit Bleiacetat und Auflösung von Kupferhydroxyd. An Kohlehydraten waren sie sehr arm, mit Fehling'scher Lösung trat unmittelbar eine geringe Reduktion ein, Hefegummi war nicht nachzuweisen.

feuchten, zuerst mit Essigester in der Wärme, dann mit Pepsin oder Trypsin vorbehandelten Hefe einwirken. Das Volumen der Flüssigkeit, die mit Toluol überschichtet und gerührt oder häufig bewegt wurde, hielten wir konstant und ermittelten durch Entnahme von Proben und quantitative Bestimmung den Gang der Auflösung des Invertins. Die Diastase erlitt Abschwächung und [132] Zerstörung während des Versuches. Bei der Isolierung des Invertins in größerem Maßstab wurde nach einigen Tagen von neuem Diastase zugefügt. Am Ende der Versuche, nach 5 bis 6 Tagen, waren die Heferückstände leichter als Wasser; die Filtrate waren wenig getarbt, sie enthielten nach Abzug des Diastasetrockengewichts ungefähr ein Drittel der Trockensubstanz der angewandten vorbehandelten Hefe, also ein Zehntel von derjenigen der frischen Hefe. Das Invertin war, wie die Beispiele der Tab. 4 zeigen, zum großen Teil oder ganz in Lösung gegangen, wobei allerdings in einigen Fällen, besonders Versuch 3, erheblicher Invertinverlust eingetreten war. Die auf den Trockensubstanz bezogenen Zeitwerte der Auszüge waren 50 bis 80 gegenüber den Zeitwerten 100 bis 200 unserer durch Autolyse gewonnenen Hefeauszüge, besaßen also dreimal größeren Reinheitsgrad. Die Invertinlösungen waren reich an Hefegummi und sehr arm an Eiweißstoffen, sie gaben nur ganz geringe Millonsche Reaktion.

Tabelle 4. Auflösung des Invertins mit Diastase aus proteolytisch entleerter Hefe

Nummer	Trocken- gewicht der angew. Hefe	Trockengewicht des diastol. Auszuges		M.Z. (20°) des angew. entleerten Hefe		M.Z. (20°) des diastol. Auszuges		Trocken- gewicht Hefe
		g	kg	g	kg	g	kg	
1 siehe Nr. 1 der Tab. 1	11,1	0,12	2,4	40	10,1	0,12	2,4	11,1
2 „ „ „ „ „	21,1	0,12	2,4	60	10,6	0,12	2,4	21,1
3 „ „ „ „ „	11,1	0,12	2,4	60	11,4	0,12	2,4	11,1
4 „ „ „ „ „	21,1	0,12	2,4	60	10,6	0,12	2,4	21,1

[133] B. Invertin aus der fraktionierten Auflösung der Hefe.

I. Darstellung durch proteolytische und diastatische Entleerung der Hefe.

Vorbehandlung mit Essigester. Die Ausschaltung des Invertin freilegenden Enzyms geschah durch Einwirkung von Essigester in der Wärme. Wir verarbeiteten (4. I. 21) 10 kg gewaschene Hefe der Löwenbrauerei (Trockengewicht 2,44 kg), deren Invertinzeitwert 200 betrug. Die Hefe wurde über Nacht im Brutschrank (34°) in drei Filtrierstutzen angewärmt. Dann senkten wir diese in drei große Wasserbäder ein, deren Temperatur zwischen 37 und 39° gehalten wurde, und verrührten die Hefe mit 2 $\frac{1}{2}$ l auf 37° vorgewärmtem Essigester. Die rasch verflüssigte Hefe hielten wir 3 Stunden bei 37° und ließen sie über Nacht abkühlen. Dann wurde in einer Überlaufzentrifuge die sich schwer absetzende Hefe vom Verflüssigungssaft getrennt und gewaschen. Der Verflüssigungssaft enthielt nach seinem Zeitwert 1700 vom Invertin der angewandten Hefe 17%, und zwar so viel, weil bei dem langsamen Anwärmen der Hefe die enzymatische Freilegung in beträchtlichem Maße zur Wirkung gelangt

war. Von der Trockensubstanz der Hefe waren 24%, nämlich 580 g, ausgetreten (Anhang Nr. 3).

In einem anderen Beispiel (21. I.) mit 10 kg Hefe (Trockengewicht 2,10 kg) vom Invertinzeitwert 218 kürzten wir das Anwärmen der Hefe auf 3 Stunden ab; infolgedessen gingen nur 5,8% des Invertins mit dem Freilegungssaft (Zeitwert 3760) verloren, der 470 g, d. i. 22½% von der Hefesubstanz weggelöst hatte (Anhang Nr. 9).

Proteolyse. Die abgetötete Hefe verteilten wir mit 10 l Wasser unter Zusatz von Toluol und von 300 g kryst. Natriumacetat auf zwei Pulverflaschen und erwärmten mit 100 g des oben erwähnten Pankreaspräparates 5 Tage lang im Brutschrank auf 30 bis 34°. Nach der [134] Essigesterbehandlung fanden wir noch 83% vom ursprünglichen Invertin in der Hefe, am Ende der Trypsineinwirkung noch 68%, während 7% beim Eiweißabbau in die Lösung übergegangen waren. Der Trockenrückstand derselben (ohne Diastase und Natriumacetat) betrug 1050 g, entsprechend 43% von dem der frischen Hefe, so daß im ganzen 67% der Inhaltsstoffe entleert waren (Anhang Nr. 4).

Die entleerte Hefe wurde in der Klärzentrifuge von dem proteolytischen Auszug wieder abgetrennt und wiederholt gewaschen.

Im zweiten Versuche wies die entleerte Hefe noch 85% vom Invertin des Ausgangsmaterials auf, während 9% beim Eiweißabbau ausgetreten waren. Die tryptische Entleerung der Hefe hatte 1040 g Trockensubstanz beseitigt, d. i. 50% von derjenigen der Hefe, wozu noch die 22½% des Verflüssigungssaftes zu rechnen sind (Anhang Nr. 10).

Diastatische Freilegung. Zur Auflösung des Invertins diente ein diastatischer Malzextrakt, den wir entsprechend dem Verfahren, das S. FRÄNKEL und M. HAMBURG¹ und E. PRZIBRAM² zur Reinigung der Diastase angaben, zunächst von gärfähigem Zucker befreien. Zu diesem Zwecke ließen wir die Lösung von 100 g Diastasepräparat in 1½ l Wasser mit 50 g Bierhefe 2 Tage bei 10 bis 12° gären und unter Zusatz von 20 g gefälltem Calciumcarbonat noch einen halben Tag bei 25°. Dabei erlitt das Enzym keine starke Abschwächung; 0,5 ccm bewirkten z. B. bei Zimmertemperatur in 5 ccm 0,5proz. Stärkelösung Rotfärbung in 9 Minuten (gegenüber 7 Minuten vor der Gärung). Nach Beendigung der Gärung wurde die Lösung durch Einengen im Vakuum von Alkohol befreit. Mit dieser Diastase versetzten wir die Suspension (17 l) der Heferückstände nach der Trypsinbehandlung und hielten unter häufigem Schütteln und bei Gegenwart von [135] Toluol die Temperatur 6 Tage auf 30°. In dieser Zeit verschwand die Diastase, während erst 40% der erwarteten Invertinmenge gelöst waren. Darauf fügten wir eine weitere Menge der Diastase hinzu, 40 g des Präparates, die wir durch Dialyse statt durch Vergärung von beigemengtem Zucker befreit hatten. In zwei weiteren Tagen stieg das gelöste Invertin auf 54, in einem dritten Tag auf 57% des nach der Proteolyse noch vorhandenen an. Es zeigte sich nun, daß auch die Hefe-

¹ Hofm. Beitr. z. chem. Physiol. u. Path. 8, 380 [1900].

² Biochem. Zeitschr. 44, 293 [1912].

rückstände kein Invertin mehr enthielten, daß also das vorhandene Invertin ganz in Lösung gegangen war. So traten manchmal und unregelmäßig während der langen Einwirkung von Pankreasenzym und nach derselben und bei der Behandlung mit Diastase kleinere und größere Verluste an Invertin ein, die noch nicht erklärt werden können.

In dem invertinhaltigen Auszug, der von den Heferückständen abfiltriert war, konnte man keine Diastase mehr nachweisen. Die schwachgelbe Lösung, 17¹/₂ l., enthielt 211 g Trockensubstanz, entsprechend 6% vom Trockengewicht der frischen Hefe und 32% von ihrem Invertin (M.Z.Q. 53,6 gegenüber 107 von frischer Hefe). Der Invertinzeitwert des Auszugs, auf Trockensubstanz bezogen, betrug 78 (Anhang Nr. 5).

Die Lösung enthielt nach dem schönen und reichlichen Niederschlag mit Fehling'scher Lösung viel Hefegummi und etwas reduzierenden Zucker. Andererseits gab sie weder mit Ferrocyankalium und Essigsäure, noch mit Bleiacetat eine Fällung und mit Millon'schem Reagens nur schwache Rotfärbung.

In dem zweiten Beispiel brachte die achttägige Einwirkung der Diastase 80% des noch vorhandenen Invertins in Lösung, und 68% (d. i. 37%, bezogen auf die frische Hefe) waren im Filtrat von den Heferesten noch enthalten. Der Auszug enthielt 100 g Trockensubstanz und hatte, auf diese bezogen, den Zeitwert 55 (Anhang Nr. 11).

[136] II. Reinigung nach dem Adsorptionsverfahren.

Die Untersuchung hat ergeben, daß auf die neuen Invertinlösungen, die in ihrer Zusammensetzung von den durch Autolyse gewonnenen Hefeauszügen wesentlich abweichen, die vor kurzem beschriebenen Methoden der Adsorption mit Aluminiumhydroxyd und mit Kaolin zur Steigerung des Reinheitsgrades anwendbar sind. Auch hier ist die Annahme der bei Bildung und Zerlegung der Adsorbate wirkenden Ko-adsorbentien und Koeluentien, womit sich in der I. Abhandlung die verwickelten und widerspruchsvollen Verhältnisse beim Eluieren des Enzyms erklären ließen, nicht zu entbehren. Während gewöhnlich die Adsorbate des Invertins in Aluminiumhydroxyd mit sehr verdünntem Ammoniak leicht zerlegt werden und auf diese Weise auch die Präparate der neuen Darstellung nach der ersten Adsorption glatt in Freiheit gesetzt werden, läßt sich das durch wiederholte Adsorptionsversuche gereinigte Präparat aus dem Tonerdeadsorbat gar nicht mehr durch Ammoniak isolieren. Es fehlt also jetzt an Koeluentien, die im Gang der Reinigung abgetrennt worden sind. Ohne ihre Mitwirkung scheint Ammoniak das Invertin nicht aus dem Adsorbat frei zu machen. Eigentümlich ist den mit Diastase dargestellten Invertinlösungen ihr großer Gehalt an Hefegummi. Daher ist hier die Methode der Trennung des Invertins vom Hefegummi durch Kaolinadsorption, zu der die erste Arbeit geführt hat, besonders wichtig. Der Hefegummi, der bei dieser Adsorption in der Mutterlauge zurückbleibt, wird gewöhnlich mit einem Male abgetrennt, allerdings diesmal, wo seine Menge so bedeutend ist, nur zum größten Teile, nicht vollständig. Daher ergibt sich für solche Fälle die Notwendigkeit, die Adsorption mit Kaolin zu wiederholen.

Vorreinigung mit Kaolin. Die Klärung mit Kaolin, die gewöhnlich zur Entfernung von Eiweiß angewandt wird, ist auch hier von Nutzen. Die Millonsche Reaktion wird zum Verschwinden gebracht und die [137] Xanthoproteinprobe erscheint danach abgeschwächt. Das Invertin wird in dem gegebenen Reinheitsgrad noch nicht von Kaolin adsorbiert, wenigstens aus rein wäßriger Lösung; daher verläuft diese Vorbehandlung ohne Verlust.

Das erste Präparat, 171 (M.Z.Q. 52,3), wurde mit 1,7 kg Kaolin verrührt und über Nacht stehen gelassen. Der Zeitwert der Lösung, auf Trockengewicht bezogen, verbesserte sich von 78 auf 72. Das Kaolin blieb milchig verteilt und war schwierig filtrierbar; 141 Filtrat ergaben noch M.Z.Q. 44,5.

Adsorption mit Aluminiumhydroxyd. In der mit Kaolin gereinigten Lösung war das Invertin auf Zusatz von 40% Aceton noch genügend beständig (während 7 Stunden zeigte eine Probe keine Abnahme), so daß die Adsorption unter den in der I. Abh., C, II angegebenen Bedingungen ausgeführt werden konnte. Wir versetzten das Filtrat vom Kaolin mit 5,6 l Aceton und behandelten es mit 83 g Aluminiumhydroxyd, d. i. $\frac{1}{5}$ der zur vollständigen Adsorption nötigen Menge. Das in der Zentrifuge abgetrennte und einmal gewaschene Adsorbat wurde in 3 l Wasser verteilt und durch Zusatz von 30 ccm 10proz. Ammoniak zerlegt. Die Elution lieferte beim Einengen im Vakuum auf 100 ccm und Fällen bei 0° mit dem gleichen Volumen Aceton das Invertin in guter Ausbeute (M.Z.Q. 20, d. i. 65% von dem der geklärten Lösung), aber in noch sehr verdünntem Zustand: 20,4 g vom Zeitwert 14, ein Präparat, das zum größten Teil aus Hefegummi bestand. In der Mutterlauge der Acetonfällung waren nur 2,3 g Substanz zurückgeblieben. Bei Wiederholung des Versuches konnte daher die Fällung mit Aceton unterbleiben; der Zeitwert des zweiten Präparates, 7,3, ergab sich dann aus dem Trockengewicht einer Probe (Anhang Nr. 6).

Adsorption mit Kaolin. Das Präparat vom Zeitwert 14, 10 g, schlammte man mit 1 l Wasser unter Zusatz von 20 ccm 2n-Essigsäure an und erzielte mit 150 g Kaolin fast vollständige Adsorption. Das Adsorbat wurde zur [138] Zerlegung in 1,8 l Wasser bis zur alkalischen Reaktion mit 2n-Soda versetzt, wovon 15 ccm erforderlich waren. Nach dem Einengen, der Dialyse, die mit einem Verlust von fast 30% verlief, und dem Abdunsten bestand die Ausbeute (M.Z.Q. 14,1) in 0,97 g Invertin vom Zeitwert 1,7 und (aus einer zweiten Elution) 0,38 g vom Zeitwert 2,8 (Anhang Nr. 7).

Wiederholte Adsorption mit Aluminiumhydroxyd. Die Hauptmenge des Präparates (M.Z.Q. 11,7) adsorbierten wir erneut mit Tonerde, und zwar nun mit Rücksicht auf die gesteigerte Empfindlichkeit des reineren Präparates aus acetonfreier Lösung. Diese nochmalige Adsorption erforderte 15,7 g Aluminiumhydroxyd, d. i. viel weniger, als beim ersten Male unter gleichen Bedingungen nötig gewesen wäre, andererseits war das Adsorbat viel schwerer zerlegbar. Wir erzielten die Elution (M.Z.Q. 6,3) mit 1proz. Diammonphosphat und gewannen nach dem Einengen und dreitägiger Dialyse gegen fließendes destilliertes Wasser 0,396 g Invertin vom Zeitwert 1,43 (M.Z.Q. 5,5) (Anhang Nr. 8).

Im zweiten Beispiel erforderten 1,250 g aus Kaolinadsorbat isoliertes Invertin vom Zeitwert 2,33 zur wiederholten Adsorption sogar nur 7,0 g Aluminiumhydroxyd. Das gleichfalls mit Ammonphosphat mit einer Ausbeute von 83% eluierte Präparat wies den Zeitwert 1,0 auf (Anhang Nr. 12).

III. Zur Beschreibung des Invertins.

Die neuen Invertinpräparate sind in Wasser leicht und farblos oder fast farblos löslich und hinterlassen nur eine Spur von unlöslichem Rückstand. Bei trockenem Erhitzen zersetzen sie sich unter schwachem Aufblähen und geringer Entwicklung von Dämpfen; bei stärkerem Erhitzen geben die Dämpfe eine sehr schwache, nichtsagende Pyrrolreaktion. Beim Erhitzen mit Kalilauge braunen die Dämpfe sofort Curcumapapier; dann wird nochmals bei völligem Einkochen zur Schmelze reichlich Ammoniak entwickelt.

[139] Diese Präparate geben nicht die mindeste Reaktion von Eiweiß und seinen Abbauprodukten. Also die Koagulierungs- und Fällungsproben und die Biuret- sowie die Millonsche Reaktion sind völlig negativ. Es bleibt nur stets eine an die Xanthoproteinprobe erinnernde Reaktion bestehen — nämlich beim Erhitzen mit Salpetersäure bleibt die Lösung zwar ganz farblos, sie gibt aber dann beim Alkalischnachen einen rein gelben Farbton.

Die einzige Verunreinigung, die dem mit Diastase isolierten Invertin durch die Adsorbate hindurch folgte und in den Präparaten noch nachgewiesen werden kann, ist Hefegummi. Daher fällt die Probe von Molisch positiv aus, mit Fehlingscher Lösung entsteht ein wenig Niederschlag, beim Erhitzen mit 20proz. Salzsäure wird reduzierender Zucker gebildet. Allein andere, schon in der ersten Abhandlung beschriebene Präparate, sind völlig frei von Hefegummi und von Pentosen, überhaupt von Kohlehydrat.

Die Fällungsmittel, mit denen die früheren Präparate zum Teil noch schwache Ausflockungen geliefert hatten, z. B. die Reagentien für Alkaloide und Purine, geben mit der 1,2proz. Lösung keine Niederschläge, also Tannin, Phosphorwolframsäure, Quecksilberchlorid, Uranylacetat, ammoniakalische Silberlösung, Bleiacetat, sogar basisches Bleiacetat.

Die chemische Eigenart des Enzyms ließ sich nicht mit einfachen bekannten Mitteln aufdecken.

Einige Bemerkungen über die Zusammensetzung des Invertins seien mit dem besondern Vorbehalt angeführt, daß sie nur die Präparate kennzeichnen, deren Reinigung nicht beendet ist.

Das Invertin, wie es bisher erhalten wurde, hinterläßt bedeutenden Glührückstand. Er beträgt z. B. 7,0 und 12,0% bei den neuen Präparaten von den Zeitwerten 1,0 und 1,4, während die in der I. Abhandlung beschriebenen Präparate von den Zeitwerten 0,73 und 0,86 sogar 44,8 und 21,6% Asche lieferten. Indessen gelang [140] es, aus den durch Autolyse dargestellten Hefeauszügen durch die Tonerde- und

Kaolinadsorbate auch ascheärmere Präparate zu gewinnen, z. B. eines vom Zeitwert 1,0 mit 3% Glührückstand.

Das letztere enthält 5,2% Stickstoff. Das neue Präparat vom Zeitwert 1,4, das noch hefegummihaltig ist, enthält nur 4,0% N und, auf aschefreie Substanz berechnet, 41,7 C und 7,1 H, während das durch den Zeitwert 1,0 gekennzeichnete ähnliche Präparat 44,3 C aufweist.

Die Elementaranalyse unserer besten früheren Präparate, auf aschefreie Substanz berechnet, ergibt folgende Werte, die an die Zusammensetzung der Polyosen merkwürdig erinnern:

Präparat vom Zeitwert	0,73	C 44,5,	H 6,4
„ „ „ „ „	0,86	C 43,9,	H 6,4.

Alle diese Präparate weisen Phosphor in organischer, gegen Salpeterschwefelsäure recht widerstandsfähiger Bindung auf; es sollen aber erst in einer folgenden Mitteilung über den Phosphor im Invertin nach weiterer Steigerung des Reinheitsgrades quantitative Angaben mitgeteilt werden. Indessen finden wir diese Frage, noch ehe wir unsere Arbeit zum Druck abgeschickt, schon in einer neuen Untersuchung von H. v. EULER und O. SVANBERG¹ behandelt. Der Phosphorgehalt gereinigter Saccharaselösungen erweist sich nach v. EULER und O. SVANBERG in zwei Beispielen beinahe proportional der Inversionsfähigkeit. In dialysierten Präparaten, die noch Hefegummi entsprechend einer Hexosenausbeute von 91% enthalten, werden 0,16 bis 0,19% P (neben 1,58 und 1,27% N) ermittelt, was einem Phosphorgehalt von 1,0 bis 1,2% (neben 9,9 bis 7,9% N) in hefegummifreien Präparaten entspricht. Diesen Phosphorgehalt des Invertins führen v. EULER und SVANBERG auf Nucleinsäuregruppen zurück.

¹ Zeitschr. f. physiol. Chem. **112**, 282 [1921].

[141]

Anhang¹.

Nr.	Enzymmaterial	Menge Invertin g	Invertin aktiv g	Invertin aktiv g/g	Invertin aktiv g/g	Invertin aktiv g/g	Invertin aktiv g/g
1.a)	Hefe, frisch, 25proz. Suspension	0.5 g	—	—	0.0005	—	—
b)	Hefe zerrieben, nicht filtriert	0.5 g	48	96	0.192	40	—
c)	Hefe zerrieben, filtriert	0.5 g	108	216	0.432	—	—
d)	Hefe zerrieben, filtriert	0.5 g	148	296	0.592	—	—
e)	Hefe zerrieben, filtriert	0.5 g	136	272	0.544	—	—
2.a)	Hefe, frisch, 5 g	0.5 g	88	176	0.352	—	0.73
b)	100 ccm Hefeauszug	8 ccm	—	—	144	0.180	0.015
c)	20 ccm zerriebene, abfiltrierte Hefe, 25 ccm Hefeauszug enthaltend	0.25 ccm	60	120	0.240	—	0.009
3.a)	Hefe, frisch, 10 kg	0.5 g	178	356	0.712	—	—
b)	7500 ccm Verflüssigungssatz	2.5 ccm	98	196	0.392	—	—
4.a)	16700 ccm Hefeaufschlammung, vorher Proteolyse	1.75 ccm	75	150	0.300	—	0.00137
b)	Dieselbe, nach der Proteolyse	1.75 ccm	89.8	179.6	0.3592	—	0.0014
c)	16 l proteolytische Lösung	2.5 ccm	60	120	0.240	—	—
5)	17 ¹ / ₄ l Invertinlösung	5 ccm	4	8	0.008	—	0.006
6)	20.38 g Präparat	0.001 g	84.8	169.6	—	—	0.0007
7.a)	0.027 g 1. Präparat	0.0005 g	—	—	0.00054	—	0.0004
b)	0.038 g 2. Präparat	0.0005 g	—	—	0.000572	—	0.0004
8.a)	270 ccm Elution	1.75 ccm	32	64	0.128	—	0.0005
b)	0.026 g Präparat	0.0005 g	—	—	0.000544	—	0.0004
9.a)	Hefe, frisch, 10 kg	0.5 g	183	366	0.732	—	—
b)	8.3 l Verflüssigungssatz	2 ccm	36	72	0.144	—	0.00044
10.a)	13.5 l proteolyt. Hefeaufschlammung	1.75 ccm	22	44	0.088	—	0.0003
b)	13 l proteolyt. filtrierte Lösung	1.75 ccm	41.5	83	0.166	—	—
11.a)	11 l diastatische Hefeaufschlammung	1.75 ccm	32	64	0.128	—	0.0003
b)	Eine Probe von a) filtriert	1.75 ccm	37	74	0.148	—	—
c)	13.6 l Filtrat	2.5 ccm	30	60	0.120	—	0.0003
12.a)	1.236 g Präparat aus Kaolin	0.0005 g	47.8	95.6	0.1912	—	0.0003
b)	270 ccm Elution aus Al(OH) ₃	1.75 ccm	42.7	85.4	0.1688	—	0.0003
c)	0.26 g Endpräparat	0.0005 g	17.2	34.4	0.0696	—	0.0003

¹ Um den Umfang der Abhandlung einzuschränken, führen wir nur die experimentellen Belege der Hauptversuche an.

47. BEMERKUNGEN ÜBER DIE ELUTION VON SACCHARASE UND MALTASE AUS IHREN ADSORBATEN.

Von **RICHARD WILLSTÄTTER** und **RICHARD KUHN**.

(Mitteilung aus dem Chemischen Laboratorium der Bayerischen Akademie der Wissenschaften in München.)

(Mit 1 Abbildung im Text.)

(Der Redaktion zugegangen am 13. Juni 1921.)

In einer Abhandlung von R. WILLSTÄTTER und F. RACKE „Zur Kenntnis des Invertins“, die im Herbst vorigen Jahres in den Annalen der Chemie zum Druck gegeben wurde, behandelt ein Kapitel „Die Adsorption des Invertins und die Elution aus den Adsorbaten“. Darin wurde auch der Einfluß untersucht, den die Begleitstoffe auf das Verhalten des Enzyms ausüben. Es zeigte sich, daß die Adsorbierbarkeit des Invertins von seinem Reinheitsgrade abhängig ist. Während nach L. MICHAELIS¹ Invertin nur von elektropositiven Mitteln adsorbiert wird, gelingt es, mit Tonerde gereinigtes Invertin mit elektronegativen Mitteln wie Kaolin glatt zu adsorbieren. Noch mehr als das Adsorptionsverhalten wird aber die Beständigkeit der Adsorbate durch die Begleitstoffe bestimmt. Dieser Einfluß macht sich bei dem für präparative Anwendung wichtigen Versuche geltend, die Adsorptionsverbindungen des Enzyms zu zerlegen. Manche Adsorbate enthalten Begleitstoffe, durch deren Beseitigung erst die Elution des Invertins ermöglicht wird, andere enthalten Begleiter, deren Beseitigung die Elution von Invertin verhindert. Dem Adsorbate können also Stoffe entzogen werden, die beim Eluieren mitwirken, oder es [54] kann zusammen mit dem Invertin Stoffe enthalten, die dieses fest an das Adsorbens binden.

In jener Untersuchung wurden zur Überwindung der kleinen Affinitätsbeträge, die in den Adsorbaten wirken, einfache chemische Mittel angewandt, nämlich sehr verdünnte Alkalien, Ammoniak von 0,01 bis 0,1% oder sekundäres Alkaliphosphat. Auch fanden WILLSTÄTTER und RACKE, daß Rohrzucker zusammen mit Mononatriumphosphat das Invertin quantitativ aus dem Adsorbate eluiert.

Die eluierende Wirkung des Rohrzuckers, und zwar desselben allein, war schon zuvor von O. MEYERHOF²) entdeckt worden, dem es gelungen war, vom Invertin, das mit

¹ Biochem. Zs. Bd. 7, S. 488 [1907/08].

²) Pflügers Arch. Bd. 157, S. 251 [1914], und zwar S. 271.

Eisenhydroxyd niedergeschlagen war, bis zu drei Vierteln mit 4proz. Rohrzuckerlösung freizulegen. Die Beobachtung von MEYERHOFF wird in einer vor kurzem erschienenen Abhandlung von L. MICHAELIS² erörtert und in einem Kapitel „Über die Ablösung adsorbierter Invertase“ fortgeführt. Da wir im Anschluß an die Arbeit von WILLSTÄTTER und RACKE Versuche in gleicher Richtung vorwiegend zu präparativen Zwecken unternommen hatten, veranlaßt uns die Veröffentlichung von L. MICHAELIS, Ergänzendes aus unseren Beobachtungen mitzuteilen, zumal diese in manchen Punkten zu dem Bekanntgewordenen in Widerspruch stehen. Gewisse Widersprüche dürften darauf beruhen, daß auch diese Elutionsercheinungen von der Natur der Adsorbate, von ihrem Gehalt an Begleitstoffen, wesentlich abhängig sind. Aus dem gleichen Grund waren auch von unseren eigenen Beobachtungen über Elutionen einige nicht reproduzierbar.

In der angeführten Abhandlung hat L. MICHAELIS in qualitativen Versuchen geprüft, welche Zucker überhaupt instande sind, Invertin vom Eisenhydroxyd abzulösen. Während nach 20stündiger Einwirkung keine Ablösung durch Glucose, Fructose, Mannose, Lactose, α - und β -Methylglucosid eingetreten war, zeigte sich Ablösung durch Saccharose, Raffinose und [55] Maltose. Daraus folgert MICHAELIS, „daß dieser Vorgang nichts zu tun hat mit der spezifischen Fermentwirkung“.

Auch wir finden im Verhalten der Enzymadsorbate gegen die Zucker keine Regelmäßigkeit und können keine besondere Beziehung zwischen den Enzymen und ihren Substraten erkennen. Dem Verhalten der adsorbierten Saccharase gegen Saccharose entgegengesetzt ist das Verhalten der Maltase. Aus Tonerdeadsorbaten vermochten wir sie durch Maltose auch nicht spurenweise zu eluieren. Dagegen ging sie bei gleichzeitiger Gegenwart von Phosphat reichlich in Lösung.

Einen bedeutenden Unterschied gibt es nach unseren Bestimmungen auch bei Invertinadsorbaten zwischen der Wirkung der Zucker und der Kombination von Zucker + Puffer. Während Rohrzucker langsam und unvollständig eluiert, wird das Invertin aus dem Tonerdeadsorbat durch Rohrzucker (16proz. Lösung) zusammen mit Mononatriumphosphat (1prozentig gelöst) in einigen Minuten quantitativ eluiert. Ebenso wirkt der Zusatz einer Phosphatmischung von $p_{\text{H}} = 7$, während allerdings mit einem geringeren Zusatz dieses Puffers nur teilweises Herauslösen stattfindet. Es handelt sich weder um die für die Invertinwirkung optimale Wasserstoffionenkonzentration, die durch den Puffer eingestellt wird, noch auch um eine spezifische Phosphatwirkung. Das Mononatriumphosphat ließ sich ohne Änderung des Effektes durch Citratpuffer von $p_{\text{H}} = 4.5$ ersetzen, hingegen nicht durch Essigsäure oder Acetatpuffer von $p_{\text{H}} = 4.5$. Durch diesen Zusatz wird sogar die eluierende Wirkung, die dem Rohrzucker allein eigen ist, gänzlich oder zum großen Teil aufgehoben.

Außer mit den in präparativem Maßstab von WILLSTÄTTER und RACKE angewandten sekundären Alkaliphosphaten beobachten wir auch mit primärem Phosphat Elutionswirkung, aber weit schwächere. Zusatz von Rohrzucker oder anderen Zuckern

² Biochem. Zs., Bd. 115, S. 266, [1921].

in geringer Konzentration vermag diese Wirkung nicht zu steigern. Dagegen kam es leider nicht regelmäßig vor, daß von Glycerin, und zwar schon in äußerst geringer Konzentration, z. B. 10 %, die Elutionswirkung des primären Phosphates bedeutend gesteigert wurde.

[56] Wie Rohrzucker in großer Konzentration zusammen mit Phosphat die Adsorbate vollständig zerlegt, so wird durch Mononatriumphosphat zusammen mit viel Maltose das Invertin ebenfalls reichlich eluiert. Aber konzentrierte Maltoselösung allein eluiert aus unseren Tonerdeadsorbaten das Invertin gar nicht. Dieses Ergebnis läßt die Wirkung des Rohrzuckers doch etwas spezifischer erscheinen als die Beobachtung von L. MICHAELIS¹, daß Maltose wie Saccharose die Ablösung des Invertins herbeiführe.

Der Widerspruch dürfte ähnlich zu erklären sein wie die Abweichungen, die wir im Verhalten anderer Adsorbate fanden. Invertinhaltige Bleiacetatfällungen, die einen Teil des Enzyms an verdünntes Ammoniak abgaben, erwiesen sich in Versuchen, die Fräulein J. GRASER ausführte, als gänzlich unzerlegbar sowohl durch Rohrzucker allein als auch durch Rohrzucker + Phosphat. Andererseits ließ sich ein Tonerdeadsorbat, das keine Spur der weitgehend gereinigten Saccharase an NH_3 abgab, durch Rohrzucker + Phosphat ebenso quantitativ eluieren wie ein durch NH_3 leicht zerlegbares aus Rohinvertin.

Es scheint, daß durch den Einfluß der in den Adsorbaten vorkommenden verschiedenartigen Begleitstoffe das Elutionsverhalten noch verschleiert und daß das Verhalten der Adsorbate auch gegen die Zucker von ihrem Reinheitsgrade beeinflußt wird.

Experimenteller Teil.

Verhalten der Invertinadsorbate gegen Rohrzucker + Phosphat.

Die verwendete Saccharaselösung war aus 1 Teil untergäriger Bierhefe der Löwenbrauerei in München + 2 Teilen Wasser durch rasche Autolyse unter Toluolzusatz gewonnen und mit 10% Kaolin geklärt. Die Bestimmung ihrer enzymatischen Wirksamkeit — gemessen unter den durch H. V. EULER² vorgeschlagenen Bedingungen — ergab, daß 2,5 ccm in 25 ccm Bestimmungslösung (16% Rohrzucker, [57] 1% NaH_2PO_4 , 15,5%) die vorhandene Zuckermenge in 75,5 Minuten bis zur Nulldrehung zu invertieren vermochten. Wir beobachteten nämlich bei zwei Proben, die nach 35 und 55 Minuten mit $\frac{1}{5}$ Vol. 2N-Soda gestoppt wurden, im 2dm-Rohr eine Drehungsabnahme von 10,50 bzw. 14,04° entsprechend 45 und 64% Spaltung. Nach der von C. O'SULLIVAN und F. W. TOMSON³) für den zeitlichen Verlauf der Saccharasewirkung angegebenen Kurve berechnet sich daraus die für einen Umsatz von 75,75% nötige Zeit zu 75,5 und 75,5 Minuten. 1 Teil einer Suspension von Aluminiumhydroxyd (Trockengewicht von 10 ccm, auf dem Wasserbad bestimmt — 0,4225 g) genügte, um fast das gesamte

¹ Biochem. Zs. Bd. 115, S. 260 [1921], und zwar S. 279.

² Diese Zs. Bd. 60, S. 100 [1910]; Bd. 73, S. 336 [1911]; Bd. 107, S. 273 [1919].

³) Journ. Chem. Soc. Bd. 57, S. 834 [1890], und zwar S. 844.

Enzym aus 1 Teil des Hefeauszugs aufzunehmen. Wegen der geringeren Haltbarkeit des Invertins im Adsorbat wurden nur die für die Versuche von 1 bis 2 Tagen jeweils nötigen Mengen der Tonerdeadsorbate nach dreimaligem sorgfältigen Waschen etwa auf das Volumen des ursprünglichen Extraktes gebracht.

Bei der Bestimmung eines solchen Adsorbates unter den eben angeführten Bedingungen beobachteten WILLSTÄTTER und RACKL¹ die Ablösung des gesamten Invertins: „Während es aus der Hefezelle vom Rohrzucker nicht herausgelöst wird, eluiert der Zucker der Bestimmungslösung das Enzym quantitativ aus dem Adsorbat.“ Wir können diese Angabe durchaus bestätigen.

10 ccm Adsorbat in 100 ccm bewirkten in 43,5 Minuten 10,26° Drehungsabnahme entsprechend 44% Spaltung und einer Nulldrehungszeit von 97 Minuten. In der übrigen, sofort nach Entnahme der ersten Probe abzentrifugierten klaren Bestimmungslösung, die in den Thermostaten zurückgestellt wurde, sank die Drehung weiter. Nach 60 und 77,5 Minuten vom Beginn des Versuches an beobachteten wir nämlich Drehungsabnahmen von 14,72 bzw. 15,95°, woraus sich als Nulldrehungszeiten 97 und 97,5 Minuten berechnen. „Das Enzym war mindestens am Ende des ersten Zeitabschnittes quantitativ frei in Lösung.“ Das Ausschlaggebende hierbei ist neben der [58] Konzentration des Rohrzuckers der Phosphatgehalt der Bestimmungslösung und der Zeitpunkt des Zentrifugierens. Der Versuch gelingt in gleicher Weise mit KH_2PO_4 an Stelle des Na-Salzes, und er ist nicht etwa an die für die Invertinwirkung optimale Wasserstoffionenkonzentration gebunden.

20 ccm Adsorbat + 20 ccm 10^{-3}M Na_2HPO_4 + 10 ccm 10^{-3}M KH_2PO_4 + 10 g Rohrzucker auf 100. In 22,5 Minuten 6,22° Drehungsabnahme = 26,6% Spaltung. Im Zentrifugat nach 37 und 53 Minuten 9,95 und 12,00° Drehungsabnahme entsprechend 38,7 und 51,3% Spaltung. Nulldrehungszeit für die Elution 97 bzw. 97,5 Minuten gegenüber 96,5 Minuten für das ursprüngliche Reaktionsgemisch².

Bei einer 35mal geringeren Konzentration des Phosphatpuffers war bei einem Spaltungsgrad von ungefähr 42,5% nur $1/4$ der vorhandenen Saccharase in Lösung.

30 ccm Adsorbat + 30 ccm 10^{-3}M Na_2HPO_4 + 10 ccm 10^{-3}M KH_2PO_4 + 10 g Rohrzucker auf 100. In 66 Minuten 40,3% Spaltung; in der 3 Minuten darauf abzentrifugierten Zuckerlösung 47,7% Spaltung.

Ebenso unvollständig bleibt die Wirkung des Rohrzuckers, wenn man von einem Pufferzusatz ganz absieht.

Nach 31 1/2 Minuten 7,22° Drehungsabnahme (28,9% Spaltung). 7 1/2 Minuten nach Versuchsbeginn betrug sie in der 3 Minuten nach der ersten Probeentnahme abzentrifugierten Lösung 11,4° (44,4%). Hier befand sich nur der fünfte Teil des Enzyms in Lösung.

Die elutionsfördernde Wirkung der Phosphate finden wir bei Citratgemischen wieder. Auch hier wurde bei genügendem Zusatz dieses Puffers, der eine Wasserstoffionenkonzentration von etwa $6,3 \cdot 10^{-5}$ erzeugte, durch den Rohrzucker dem $\text{Al}(\text{OH})_3$ die Gesamtmenge der Saccharase entrissen.

¹ Liebigs Ann. der Chem. im Druck (L. Abh., Abschn. B. III, 9).

² Nach L. MICHAELIS und H. DAVIDSON, Biochem. Zs. Bd. 13, S. 156 [1921] ist die Kinetik der enzymatischen Rohrzuckerspaltung vom f_{H} unabhängig.

Puffer: 24 ccm 0,1 N-Na Citrat + 16 ccm 0,1 N-HCl auf 100. In 30 Minuten 8,65° Drehungsabnahme (31,5% Spaltung). Im Zentrifugat nach 60 und 80 Minuten 11,02 und 14,12° (47,3 bzw. 60,5%). Nulldrehungszeiten 118, 121 und 120 Minuten.

[59] Mit 8mal weniger Puffer — bezogen auf dieselbe Menge Aluminiumhydroxyd — fanden wir bei 45proz. Umsatz der vorhandenen Rohrzuckermenge nur $\frac{1}{4}$ des Invertins in Lösung. Nach 10 Minuten 10,30° Drehungsabnahme (44,2%). Zeit bis zur Nulldrehung 12 Minuten. Für die abzentrifugierte Bestimmungslösung berechnet sich aus den nach 30,3 und 36,3 Minuten beobachteten Drehungsabnahmen von 13,30 und 14,62° (57,2 und 62,7% Spaltung) eine Nulldrehungszeit von 17,3 Minuten. Der Vergleich dieser Werte, die den wirksamen Enzymmengen umgekehrt proportional sind, ergibt eine Ablösung von 24%.

Den Phosphat- und Citratgemischen scheint eine spezifische Aufgabe im Elutionsmechanismus zuzukommen. Laßt man nämlich die invertinhaltige Tonerde bei Gegenwart eines Acetatpuffers oder von verdünnter Essigsäure allein auf den Rohrzucker einwirken, so geht überhaupt kein Enzym in Lösung.

a) 10 ccm $\text{Al}(\text{OH})_3$ -Adsorbat + 5 ccm 1% Essigsäure + 5 ccm 1% Natriumacetat + 16 g Rohrzucker auf 100. Nach 13,3 Minuten 8,47° Drehungsabnahme (30% Spaltung). Zeit bis zur Nulldrehung 123,5 Minuten. In der klaren abzentrifugierten Zuckerlösung betrug die Drehung nach weiteren 31 und 54 Minuten 7,43 bzw. 7,41°.

b) 20 ccm Adsorbat + 5 ccm 1% Essigsäure + 16 g Rohrzucker auf 100. Nach 49,3 Minuten 9,68° Drehungsabnahme entsprechend einem Umsatz von 41,3%. Im Zentrifugat, das zur völligen Klärung unter Zusatz von ganz wenig Kieselgur abgesaugt werden mußte, war χ nach 63 und 100,5 Minuten vom Beginn des Versuchs an 0,92 bzw. 0,91.

Zum Vergleich wurde das Adsorbat in üblicher Weise unter Phosphatzusatz bestimmt. Nach 68 Minuten 13,77° Drehungsabnahme (50% Hydrolyse). Im Zentrifugat, das nun ebenfalls mit Kieselgur abgesaugt wurde, war kein Enzymverlust zu bemerken. Nach weiteren 30,3 Minuten war nämlich die Drehung auf 0,53° gesunken. Die Nulldrehung wäre nach 105,5 bzw. 106 Minuten erreicht worden. Obwohl 1% Essigsäure bei Gegenwart von Aluminiumhydroxyd der Invertinwirkung ein wenig günstiger ist als 1% primäres Phosphat, hat sich der Umsatz ausschließlich im Niederschlag vollzogen¹.

[60] Die Aktivität des an die Tonerde gebundenen Enzyms ist also von der durch das Substrat bewirkten Ablösung unabhängig. Daher laßt die Abtrennung des Aluminiumhydroxyds bei mittleren Spaltungsgraden nicht erkennen, ob die Saccharase im Experiment von WILLSTÄTTER und RÄCKE schon von Anfang an in gelöstem Zustand wirkte. Das ist nun keineswegs der Fall.

a) 20 ccm Adsorbat in 100 ccm Bestimmungslösung; nach 78 Minuten 16,22° Drehungsabnahme entsprechend 60,5proz. Hydrolyse. Daher Nulldrehung nach 92 Minuten.

b) Im Parallelversuch wurde die Bestimmungslösung innerhalb der ersten 5 Minuten von der Tonerde getrennt. Die Nulldrehungszeit von 120 Minuten, die sich aus der nach 77,5 Minuten beobachteten Drehungsabnahme von 13,68° berechnet, zeigt, daß noch über 30% des Enzyms im $\text{Al}(\text{OH})_3$ zurückgeblieben waren. Die Elution der Saccharase aus dem Tonerdeadsorbat durch Rohrzucker Phosphat ist demnach ein Zeitphänomen, wie es MICHAELIS inzwischen für die Ablösung dieses Ferments von $\text{Fe}(\text{OH})_3$ durch Rohrzucker allein gezeigt hat.

¹ Ein $\text{Al}(\text{OH})_3$ -Adsorbat anderer Darstellung gab bei Gegenwart von viel Acetatpuffer (10 ccm 1% Essigsäure + 3,61 g Natriumacetat auf 100) 14,5% der Saccharase an 10proz. Rohrzuckerlösung ab.

Nach 30 Minuten 3,12° Drehungsabnahme (12% Umsatz). Nulldrehungszeit 150 Minuten. In der abzentrifugierten Zuckerlösung beobachteten wir nach 45,2 und 70,5 Minuten 6,07° und 6,71° Drehungsabnahme (Hydrolysegrad = 26,0 bzw. 28,7%). Nulldrehungszeit 108,5 Minuten.

Verhalten der Adsorbate gegen andere Zucker.

Um die in Lösung gegangenen Invertinmengen auch unter anderen Bedingungen ermitteln sowie die Wirkung anderer Kohlehydrate messend verfolgen zu können, wenden wir sie in so geringer Konzentration an, daß ihre Gegenwart in der zur Bestimmung entnommenen Probe der Elution weder durch Eigendrehung noch durch Hemmung¹ der Invertinwirkung allzusehr stört. Bei größeren Konzentrationen des Elutionsmittels analysieren wir die rückständige Tonerde. Zur gegenseitigen Kontrolle der beiden Methoden führen wir die teilweise Zerlegung eines Adsorbates durch primates Phosphat und Rohrzucker in sehr geringer Konzentration an. Nach 5¹/₂-ständiger Einwirkung bei 15,5° fanden wir 20% des Invertins in Lösung und 71% im Al(OH)₃.

10 ccm Adsorbat in 133 Minuten 10,26° Drehungsabnahme = 14% Spaltung. Nulldrehung nach 62 Minuten.

10 ccm Adsorbat + 1 g NaH₂PO₄ + 0,02 g Rohrzucker auf 100. [61] 30,25 ccm Elution bewirkten in 164 Minuten 14,7° Drehungsabnahme (13proz. Hydrolyse). Nulldrehung nach 1330 Minuten. b) Nach dem teilweisen Entzug der Saccharase bewirkte das gesamte sorgfältig gewaschene Aluminiumhydroxyd in 733 Minuten 11,78° Drehungsabnahme = 16,6% Spaltung. Nulldrehungszeit 1393 Minuten.

1proz. Raffinoselösung hatte nach 16-stündiger Einwirkung auf unser Adsorbat keine Saccharase abgelöst. Die der Elution entnommene Probe hatte bei vollständiger Ablösung die Bestimmungsflüssigkeit in 168 Minuten bis zur Nulldrehung invertiert. Die Anfangsdrehung von 17,83° war indes nach 180 Minuten noch unverändert. Auffallenderweise besaß auch eine 1proz. Rohrzuckerlösung kein Elutionsvermögen.

20 ccm Adsorbat + 1 g Rohrzucker auf 100. Einwirkungsdauer 18 Stunden. 20 ccm Filtrat auf 100. Nach 58 Minuten $\alpha_D = 17,52^\circ$ und nach 24 Stunden $\alpha_D = 17,45^\circ$.

Es ist möglich, daß auch hier während der Rohrzuckerspaltung ein Teil der Saccharase in Lösung war, um erst nach vollendeter Hydrolyse ins Aluminiumhydroxyd zurückzufallen. Wir fanden nämlich bei weitgehender Inversion der Bestimmungslösung ($-5,20^\circ$ gegenüber dem Endwert $-5,05^\circ$) in der zuvor gewaschenen Tonerde 22,5% des Invertins.

Nach 76 Minuten $\alpha_D = 16,78^\circ$ Drehungsabnahme = 21,7% Spaltung. Nulldrehungszeit 193 Minuten gegenüber 62 Minuten für dieselbe Menge des ursprünglichen Adsorbates.

Eine eluierende Wirkung anderer Zuckerarten, die wir in 4proz. Lösung auf je 20 ccm unseres Aluminiumadsorbates im 100 ccm-Kolben einwirken ließen, war von einer unbedeutenden Ablösung durch Glucose abgesehen nicht feststellbar.

Tabelle 4 (Elutionsdauer 16 Stunden, 15,5°)

Elutionsmittel	ccm Filtrat auf 100 ccm	Anfangsdrehung α_D	Verweilzeit (Stunden)	Drehung	Verweilzeit (Stunden)	Drehung
Glucose	20	18,32	0	18,22	24	18,03
Fructose	20	16,36	0	16,37	24	16,33
Maltose	10	18,45	2	18,36	20	18,47
Lactose	15	18,68	4	18,66	17	18,66

¹ Vgl. L. MICHAELIS und MIB MENTEN: Biochem. Zs. Bd. 49, S. 66 (1913).

[62] Selbst eine 16proz. Lösung von Maltosehydrat hatte nach 7 Stunden keine Saccharase abgelöst.

20 ccm Adsorbat + 16 g Maltosehydrat auf 100. 25 ccm Zentrifugat auf 100 ccm Bestimmungslösung. Anfangsdrehung $24,40^\circ$, nach 3 Stunden $24,36^\circ$ und nach 18 Stunden ebenfalls $24,36^\circ$.

Verhalten von Maltaseadsorbaten gegen Maltose.

Diese Beobachtung veranlaßte uns, das Verhalten von invertinhaltigen Maltaseadsorbaten gegen Malzzuckerlösungen zu verfolgen, da ein der Saccharase analoges Verhalten der Maltase eine Fraktionierung der beiden Hefenenzyme erlaubt hätte. 16proz. Maltoselösungen entzogen aber den von uns untersuchten Tonerdeadsorbaten keine Maltase. Das Enzym bewirkte die Malzzuckerhydrolyse ausschließlich in adsorbiertem Zustand.

1. Beispiel. 100 g Frischhefe (Löwenbräu München) wurden mit 5 ccm Chloroform verflüssigt, dann 120 ccm Wasser hinzugefügt und mit 1proz. Ammoniak gegen hellblaues Lackmuspapier neutralisiert, wozu insgesamt 56,5 ccm nötig waren¹. Das aus 40 ccm der abfiltrierten Maltaselösung und 20 ccm $\text{Al}(\text{OH})_3$ -Suspension dargestellte Adsorbat wurde an der Zentrifuge schnell einmal gewaschen. Die gesamte Tonerde ließen wir auf 16 g Maltosehydrat in 100 ccm bei $15,5^\circ$ einwirken. Eine nach 30 Minuten entnommene Probe – mit dem gleichen Volumen $\frac{1}{4}$ -Soda verdünnt – drehte im 2 dm-Rohr + $19,96^\circ$, nach weiteren 30 Minuten $19,65^\circ$. Jetzt wurde ein Teil der Bestimmungslösung abzentrifugiert und in den Thermostaten zurückgestellt. Nach weiteren 6 Stunden war in der klaren Maltoselösung keine Drehungsabnahme zu konstatieren ($\alpha = 19,65^\circ$). Wohl aber hatte die Maltase im Adsorbat weiter gewirkt ($\alpha = 18,75^\circ$).

2. Beispiel. 25 g Trockenhefe (Löwenbräu, Januar 1920) + 250 ccm Wasser + Toluol. 30,5 ccm 1proz. NH_3 . Das [63] Adsorbat aus dem durch 24stündige Extraktion gewonnenen Auszug wurde wie im 1. Beispiel dargestellt. Diesmal betrug die Drehung nach 30 Minuten langer Einwirkung bei 30° $18,38^\circ$ und war nach 8 Stunden auf $14,72^\circ$ gesunken. Eine Probe, die wir 1 Stunde nach Versuchsbeginn abzentrifugiert hatten, drehte $18,01^\circ$, und dieser Wert war nach weiteren 6 Stunden unverändert.

Bei Wiederholung des letzten Versuchs unter gleichzeitigem Zusatz von 5 ccm $\frac{1}{3}\text{-KH}_2\text{PO}_4$ + 5 ccm $\frac{1}{3}\text{-Na}_2\text{HPO}_4$ ($p_{\text{H}} = 6,8$) ließ sich die Maltase reichlich eluieren. Drehung der Bestimmungslösung nach $7\frac{3}{4}$ Stunden $14,70^\circ$. In einem 60 Minuten nach Versuchsbeginn abzentrifugierten Teil des Reaktionsgemisches sank die Drehung im Laufe von $6\frac{1}{2}$ Stunden von $18,30^\circ$ auf $15,98^\circ$.

Ebenso leicht geht auch Invertin in Lösung, wenn man der 16proz. Maltoselösung 1% primäres Phosphat hinzufügt.

Elutionsdauer 4 Stunden. Zur Analyse diente die gesamte ausgewaschene Ton-

¹ Über Maltoselösungen aus Hefe siehe R. WILLSTÄTTER, G. OPPENHEIMER und W. STEIBELT, Diese Zeitschr. Bd. 110, S. 232 [1920] und R. WILLSTÄTTER und W. STEIBELT, Diese Zeitschr. Bd. 111, S. 157 [1920].

erde, sie bewirkte in 187 Minuten 10,86° Drehungsabnahme entsprechend 40,5% Spaltung. Nulldrehungszeit 388 Minuten (107,5 Minuten für dieselbe Menge des ursprünglichen Adsorbates). Wir fanden nur 27,5% des Enzyms im Aluminiumhydroxyd wieder.

Mit der Wirkung der Zucker vergleichen wir das Verhalten des Invertin-Tonerde-Adsorbates gegen 1proz. Lösungen von Mannit und Glycerin. Nach $\frac{1}{2}$ Stunde war keine nachweisbare Saccharasemenge in Lösung. Zusatz von 1% Essigsäure änderte daran nichts.

Versuch mit Eiweiß

Ohne irgendwelche Wirkung war die 2stündige Einwirkung von 0,3proz. Eieralbuminlösung; erst nach 25stündiger Elutionsdauer fanden wir in dem nicht ganz klaren Zentrifugat 6% des Invertins. MICHAELIS schreibt die von ihm beobachtete Ablösung des Invertins durch Serum dem Serumweiß zu. Es ist indessen nicht beachtet, inwieweit allein der Gehalt des verwendeten Serums an alkalisch reagierenden Salzen und besonders sein Phosphatgehalt für diesen Effekt verantwortlich ist.

[64] Elution durch primäres Phosphat allein und mit Glycerin

Das von uns benutzte Adsorbat gab einen Teil der Saccharase an primäres Phosphat ab. Die unterste Kurve der Abb. 1 stellt den zeitlichen Verlauf dieses Vorganges dar. Die Elution verläuft anfangs rasch, wird nach einiger Zeit langsamer und dann gehen in gleichen Zeiten gleiche Mengen des Enzyms in Lösung. Wenn man kleine Mengen (1% bis 1%) Rohrzucker, der ja, wie gezeigt wurde, in dieser Konzentration nicht mehr eluierend wirkt, dem primären Phosphat zusetzt, so ist die nach gewissen Zeiten in Lösung befindliche Enzymmenge nach den Bestimmungen 1 und 2 der Tab. 2 genau so groß wie ohne Zusatz des Kohlehydrats. Aus derselben Tabelle geht hervor, daß auch kleine Mengen von Raffinose sowie Zusätze von Glucose, Maltose und Lactose ohne Einfluß sind. Dagegen wurde durch Mannit und Glycerin die Phosphatwirkung aufs 1½fache gesteigert.

Tabelle 2

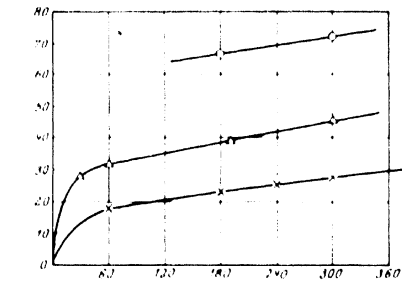
0,25 cem Tonerdeadsorbat + Elutionsmittel auf 100% Bestimmung der abgelenkten Invertmengen mit 25 cem Zentrifugat. Die in der letzten Spalte angeführten Werte (ber.) sind der Abb. 1 entnommen und entsprechen der Wirkung des primären Phosphates allein nach den in der dritten Spalte angeführten Elutionszeiten (18,5, 3, 1).

Nr.	Elutions- mittel (2 g NaH ₂ PO ₄)	Elutions- zeit Minuten	Vergleichs- zeit Minuten	Drehung Grad	Null- drehungs- zeit Minuten	Nulldrehungs- zeit für 100% des ursprüngl. Adsorbates	Abgelenktes Invertin (%)	
							gefunden	berechnet
1	0,1 g Rohrzucker	360	164	14,25	1330	97	29	29
2	1 g Rohrzucker	280	131	14,59	1330	97	27,5	27
3	1 g Raffinose	300	219	13,12	1330	97	27,5	27,5
4	1 g Glucose	240	139	13,12	1330	97	25	25
5	1 g Maltose	270	202	12,39	1330	100,5	26	26
6	1 g Lactose	300	183	13,35	1220	96,5	28,5	27,5
7	0,1 g Mannit	300	164	12,65	97,5	96,5	26,5	27,5
8	0,1 g Glycerin	270	131	12,65	97,5	96,5	26	26

Die in Tab. 3 mitgeteilten Elutionsversuche mit Glycerin-Phosphat zeigen die Abhängigkeit dieses Vorganges von [65] der Zeit und lassen den Einfluß der Temperatur deutlich erkennen. Die bei 30° abgelösten Enzymmengen verhielten sich zu den bei 15,5° beobachteten wie 5:3. Hierin liegt ein wesentlicher Gegensatz zur Elutionswirkung der schwachen Alkalien, die sich weder durch längere Einwirkungsdauer noch durch Änderung der Temperatur steigern ließ

Tabelle 3

Nr.	Eluens	Elutionsdauer	zum Elutionseff.	Versuchszeit	Druckung	NaCl-Druckungszeit	NaCl-Druckungszeit bei 10-proz. Ablesung	Eluiertes Enzym
		Minuten	100 cem	Minuten		Minuten		%
1	1% NaH ₂ PO ₄ (15,5°)	60	10	211	16,73	3640	1030	(18)
		180	25	207	13,86	1500	340	23
		240	25	199	13,70	1400	340	23
		300	25	196	11,17	1540	424	27,5
2	1% NaH ₂ PO ₄ + 1% Glycerin (15,5°)	30	25	122	8,37	303	83	28
		60	25	121	7,48	270	83	31,5
		200	25	104,5	6,72	215	83	30,5
		300	25	117,5	4,10	187	83	35,5
3	1% NaH ₂ PO ₄ + 1% Glycerin (30,0°)	180	25	118	1,03	100	68	66,5
		300	25	80,5	1,46	65	68	72



Abzissen: Elutionsdauer in Minuten.
Ordinaten: Menge abgelösten Enzyms in Prozenten.
Elutionsmittel: + 1% NaH₂PO₄ (15,5°).
 + 1% NaH₂PO₄ + 1% Glycerin (15,5°).
 + 1% NaH₂PO₄ + 1% Glycerin (30°).

[66] Zum Unterschied von Rohrzucker und Maltose, die erst in bedeutender Konzentration die Wirkung des Mononatriumphosphates verstärken, erweisen sich schon minimale Mengen von Glycerin als wirksam. Tabelle 4 zeigt, daß bei immer kleinerer sorgfältiger Dosierung des dreiwertigen Alkohols der Effekt erst bei einer Konzentration von 10-6% nicht mehr meßbar war. Die in Lösung gegangene Enzymmenge war dann so groß, wie es dem Elutionsvermögen des NaH₂PO₄ allein entsprach.

Tabelle 1
 (Nullrichtungszeit bei vollkommener Ablosung 284 Minuten, 18,3 °)

Nr.	Lösung 1. NaH ₂ PO ₄	Elutions- flüssigkeit		Adsorbent 2. Stärke		Null- richtungszeit 3. Minuten	Eluierendes Enzym 4. Invertin	
		Maltose	Saccharose	Maltose	Saccharose		abgelöst	abgelöst
1	2,5% 10	Glycerin	24,0	12,8	16,55	16,8	17	17
2	2,5% 10		24,0	12,8	16,55	16,8	17	17
3	5% 10		25,5	12,9	16,55	16,8	17	17
4	10% 10		30,5	12,7	16,55	16,8	17	17
5	15% 10		24,0	12,8	16,55	16,8	17	17
6	10% 10		24,0	12,8	16,55	16,8	17	17
7	10% 10		24,0	12,8	16,55	16,8	17	17
8	10% 10		24,0	12,8	16,55	16,8	17	17
9	10% 10		24,0	12,8	16,55	16,8	17	17
10	10% 10		24,0	12,8	16,55	16,8	17	17

Leider konnten wir diese Erscheinung nicht mehr näher verfolgen. Aus demselben Hefeauszug, der inzwischen 4 Monate gestanden hatte, erhielten wir trotz unveränderter enzymatischer Wirksamkeit unter genau denselben Bedingungen wie früher ein Aluminiumhydroxydadsorbat, das nach 4 Stunden erst 18% des Invertins an 1proz. NaH₂PO₄-Lösung abgegeben hatte. Zahlreiche Messungen ließen keinen Einfluß von Glycerin in Konzentrationen von 10⁻³ bis 10⁻⁵% erkennen. Die bei 15,5 nach 240 Minuten abgelosten Mengen der Saccharase schwankten zwischen 17 und 18%.

48. ZUR KENNTNIS DES INVERTINS.

Von **RICHARD WILLSTÄTTER**, **JOHANNA GRASER** und **RICHARD KUHN**.

Dritte Abhandlung¹.

(Mitteilung aus dem Chemischen Laboratorium der Bayerischen Akademie der Wissenschaften in München.)

Mit 2 Abbildungen.

(Der Redaktion zugegangen am 8. Mai 1922.)

Inhaltsübersicht.

Einleitung	[2]
A. Grundlagen für die Isolierung des Invertins durch Bleifällung.	
1. Verhalten der Hefeauszüge gegen Bleiacetat	[6]
2. Änderung des Verhaltens beim Altern	[8]
3. Einflüsse der Begleitstoffe	[9]
4. Verhalten von Gemischen frischer und gealterter Hefeauszüge	[13]
5. Elution des Invertins aus den Bleifällungen.	[15]
B. Darstellung und Fraktionierung des Invertins mit Bleiacetat.	
1. Hefen und Autolysate	[21]
2. Bindungsvermögen der Bleifällungen	[24]
3. Methode und Präparate	[26]
C. Phosphorgehalt der Präparate	
1. Die analytischen Methoden	[38]
2. Phosphorhaltiges Invertin	[40]
[2] 3. Fraktionierung des Invertins	[42]
D. Abhängigkeit des Invertins von der Verteilung und der Reinheit.	
I. Theoretischer Teil	[45]
1. Zur Geschichte	[46]
2. Unabhängigkeit von Begleitstoffen	[48]
3. Unabhängigkeit von der Verteilung	[51]
4. Die Einflüsse der Begleitstoffe	[54]
5. Enzymzerstörung	[56]
II. Experimenteller Teil	[60]
1. Optimale Wasserstoffzahl der Invertinwirkung	[60]
2. Kinetik der Rohrzuckerspaltung durch gereinigtes Invertin	[63]
3. Temperaturempfindlichkeit	[72]
4. Elektrische Überführung	[76]
5. Zur Stabilisierung	[77]

¹ I. und II. Abhandlung: R. WILLSTÄTTER und F. RACKE, Ann. d. Chem. Bd. 425, S. 1 [1920/21] und Bd. 427, S. 111 [1921/22].

Einleitung.

Unter den bis vor kurzem beschriebenen Invertinpräparaten, die in einer kritischen Übersicht von H. v. EULER und O. SVANBERG¹ und in einer kurzen Einleitung von R. WILLSTÄTTER und E. RACKE² besprochen wurden, sind am genauesten untersucht diejenigen von EULER und SVANBERG, die durch fraktionierte Autolyse der Hefe, Fällung des Autolysensaftes durch Alkohol und fraktioniertes Umfällen mit Alkohol gewonnen waren.

Der Zeitwert des besten von diesen Präparaten, die den wichtigen Angaben über Molekulargewicht, Gehalt an Kohlehydraten, Stickstoff und Phosphor und über Vergiftungserscheinungen zugrunde lagen, beträgt 3,6; da indessen die Rohzuckerspaltung bei 18°, statt unter den Bedingungen der Zeitwertdefinition von O'SULLIVAN und TOMPSON und v. EULER, 15,5°, gemessen wurde, ergibt die Umrechnung dafür den Zeitwert 4,5. Das Invertin von EULER und SVANBERG enthält Hefegummi, so daß es bei der Hydrolyse mit verdünnter Schwefelsäure gegen 90% Monose und darüber liefert.

[3] Noch etwas höher scheint die enzymatische Konzentration gewesen zu sein, die C. S. HUDSONS³) Invertinlösungen erreicht haben. Sie wurden aus Hefesaften der raschen Autolyse nur durch Ausfällen der Eiweißstoffe mit Bleiacetat und Dialyse gewonnen. Die ungefähren Angaben erlauben die Berechnung eines Zeitwertes von 3 oder eher von 3,5 für die Hudsonschen Lösungen.

Die Isolierung des Invertins durch Adsorptionsmethoden, und zwar unter Anwendung von Aluminiumhydroxyd und Kaolin durch aufeinanderfolgende Adsorption und Elution führte in der 1. Abhandlung von WILLSTÄTTER und RACKE zu Präparaten von höherem Reinheitsgrad. Sie enthielten weder eine Beimischung von Kohlehydrat noch gebundenen Zucker. In festem Zustand dargestellt, besaßen sie beim Wiederauflösen Zeitwerte von 0,67 bis 0,86, Invertinlösungen erreichten den Zeitwert 0,55 bis 0,50. Die in der 2. Abhandlung von WILLSTÄTTER und RACKE aus reinen Autolysaten, nämlich durch fraktionierten enzymatischen Abbau der Hefe, gewonnenen Präparate boten keinen Fortschritt in bezug auf den enzymatischen Reinheitsgrad. Etwas reiner als die früheren waren sie aber insofern, als sie nicht die mindeste Reaktion von Eiweiß und seinen Abbauprodukten zeigten.

Während WILLSTÄTTER und RACKE nur wenige analytische Daten zur Kennzeichnung der erreichten Reinheitsstufe anführten, veröffentlichten vor kurzem H. v. EULER und O. SVANBERG⁴) Angaben über den Phosphorgehalt gereinigter Saccharaselösungen. Sie führten denselben im Zusammenhang mit ihren Beobachtungen über die Vergiftung des Enzyms auf Nucleinsäuregruppen im Molekül der Saccharase zurück. Der Phosphorgehalt erwies sich nämlich in zwei Beispielen beinahe pro

¹ Diese Zs., Bd. 107, S. 296 [1919], und zwar S. 305.

² Ann. d. Chem., Bd. 425, S. 1 [1920, 21], und zwar S. 94.

³) Journ. Am. Chem. Soc., Bd. 36, S. 1366 [1914]; siehe auch C. S. HUDSON, Journ. Am. Chem. Soc., Bd. 30, S. 1364 [1908], und C. S. HUDSON und H. S. PAINE, Journ. Am. Chem. Soc., Bd. 32, S. 774 [1910].

⁴) Diese Zs., Bd. 112, S. 282 [1921].

portional dem Invertierungsvermögen. In Präparaten von den Zeitwerten 6,7 und 9,3 fanden sie 0,16 bis 0,19% Phosphor, [4] was, auf hefegummifreies Invertin umgerechnet, mindestens etwa 1,0 bis 1,2% entsprechen dürfte.

Unsere Untersuchung verwertet zur Isolierung des Invertins seine Fällung durch Bleiacetat. Während man bisher mit diesem Reagens die Invertinlösungen aus Hefe von Fremdstoffen befreit hat, beobachteten wir, daß das Invertin aus den Autolysaten nach ihrem Altern vollständig durch Bleiacetat niedergeschlagen wird. Die Wiederholung der Adsorption von Invertin durch die Bleiacetatfällung, am besten mit der Reinigung durch Aluminiumhydroxyd kombiniert, führt zu Invertinlösungen vom Zeitwert 0,35 bis 0,2. Während die Steigerung des Reinheitsgrades bis zur Elution aus der zweiten Bleifällung Erfolg hatte, vermochten viele weitere Anwendungen der Adsorptionsmethoden, Fraktionierungen mit Bleiacetat oder Bleiessig und wiederholte Überführung in Tonerdeadsorbat die Enzymkonzentration nur noch wenig zu erhöhen, entsprechend einer Verbesserung des Zeitwertes bis 0,20, dem günstigsten bisher beobachteten Reinheitsgrad. Die Leistungsfähigkeit unserer Methoden scheint hier aus zwei Gründen ihre Grenze zu erreichen. Ungefähr vom Zeitwert 0,3 an ist die Beständigkeit des Invertins vermindert, unregelmäßig, unzuverlässig, und die Aufgabe, Stabilisatoren für das Enzym zu finden, ist zwar in Angriff genommen, aber noch nicht genügend gefördert. Ferner machen sich bei diesem Reinheitsgrad schon die Beimischungen, die infolge der Unvollkommenheit unserer Apparate und Reagentien in die Lösungen hineingetragen werden, so störend geltend, daß sie die durch vollkommene Anwendung der Adsorptionsmethoden erzielten Fortschritte kompensieren. Hauptsächlich dürften die Mängel der Dialysatoren unseren Präparaten geschadet haben. Künftige Fortschritte werden von der Verfeinerung der Arbeitsmittel abhängen.

In der vorliegenden Untersuchung war nicht so sehr die Steigerung der Enzymkonzentration über den Zeitwert von etwa $\frac{1}{4}$ Minute hinaus angestrebt, als vielmehr die Fraktionierung nach dem Phosphorgehalt mit Hilfe von Bleiacetat. Die reinen Invertinlösungen, z. B. vom Zeitwert 0,35, wurden von [5] Bleiacetat nur noch teilweise gefällt. Der Phosphor geht zum großen Teil in die Fällung, die Restlösung enthält das Invertin sehr phosphorarm. Außerdem gelingt es, mit geeigneten Eluenten das Invertin aus der Fällung wieder frei zu machen, ohne daß es mehr wie einen kleinen Teil des Phosphors mitnimmt. So wurden bei der Fraktionierung in den Beispielen der Tab. 7 und 8 die Präparate n_1 , β und l mit den aus der Wirkung der Lösungen und den Trockenrückständen berechneten Zeitwerten 0,50, 0,29, 0,20 und Phosphorgehalten von 0,006%, 0,02 und 0,027% erzielt.

Von einem gewissen Reinheitsgrad des Enzyms an führt es also weiter, wenn die präparative Methode auch von der Bestimmung akzessorischer Eigenschaften statt allein durch die Messung der Enzymwirkung geleitet wird, von solchen Eigenschaften, die nicht sicher dem Enzym zugehören, sondern möglicherweise seinen Begleitern. Wenn man Peroxydase nach dem Eisen-, Invertin nach dem Stickstoffgehalt zu

fraktionieren versucht, so wird der Vergleich der Enzymfraktionen wesentliche Unterschiede in den Eigenschaften und in der Reinheit auch bei ungefähr gleichem enzymatischem Reinheitsgrad ergeben. Für die enzymatische Reinheit ist es ohne Belang, ob ein bestimmtes Enzym von mehreren anderen, ihm nahe verwandten Enzymen begleitet wird und ob ihm zerstörte Enzymsubstanz beigemischt ist oder aber, ob es sich in einer durch die Hefeauflösung zufällig zusammengewürfelten Gesellschaft von Begleitstoffen befindet. Im ersten Falle wird es sich aber für die chemische Untersuchung stofflich reiner darbieten.

In den erwähnten Invertinpräparaten liegt, wenn man von den noch anhaftenden fremdartigen Stoffen absieht, ein Gemisch der Saccharase vor mit einer Anzahl anderer, zusammengesetzte Zucker und α -Alkylglucoside spaltender Enzyme und mit ihren Zersetzungsprodukten, vielleicht auch ihren Vorstufen. Es ist noch nicht sicher erkannt, wie weit die Adsorptionsmittel unserer Methoden zwischen den aktiven Enzymen einerseits, ihren Vorstufen und ihren Zersetzungsprodukten andererseits zu wählen vermögen. Wahrscheinlich [6] sind die in den Kolloideigenschaften dem Enzym nächst verwandten, durch das Fehlen der aktiven spezifischen Gruppe von ihm sich unterscheidenden Umwandlungsprodukte die hartnäckigsten Begleiter. Im Invertinpräparat vom Zeitwert 0,2 kann nur ein kleiner Bruchteil auf Saccharase selbst treffen.

A. Grundlagen für die Isolierung des Invertins durch Bleifällung.

1. Verhalten der Hefeauszüge gegen Bleiacetat

Die durch Autolyse der Hefe nach verschiedenen Verfahren gewonnenen Invertinlösungen liefern mit Bleiacetat Niederschläge der Eiweißkörper. Auf diese Weise haben H. v. EULER und S. KULLBERG¹, welche „die Kombination der Enteweißung mit Bleiacetat und Kaolin“ vorteilhaft fanden, und C. S. HUDSON² die Invertinlösungen gereinigt. Auch WILSTÄTTER und RÄCKE³ machten von der Vorreinigung der Hefeauszüge mit Bleiacetat öfters Anwendung und beobachteten, daß die Lösungen dabei im allgemeinen kein, manchmal aber etwas Invertin einbüßen.

Das Invertin der Hefeauszüge wird also durch Bleizucker nicht niedergeschlagen. Auch reines Invertin läßt sich durch Bleiacetat nicht fallen. Allerdings gaben die aus TonerdeadSORBATEN isolierten Invertinpräparate⁴ noch Fällungen mit Bleiessig und auch mit Bleizucker; da aber in einem Versuche die von der Bleifällung abfiltrierte Invertinlösung, die noch 22% des Enzyms enthielt, selbst mit basischem Acetat keine Fällung mehr lieferte, so wurde vermutet, daß die Reaktion nur auf Verunreinigung beruht. In der Tat gab das in der zweiten Arbeit von WILSTÄTTER und RÄCKE⁵ durch fraktionierte enzymatische Entleerung der Hefe gewonnene Invertin keinen Niederschlag mehr mit den Bleisalzen, und auch [7] Präparate der vorliegenden

¹ Diese Zs. Bd. 73, S. 335, 338 [1911].

² Journ. Am. Chem. Soc. Bd. 36, S. 366 [1914].

³ Ann. d. Chem. Bd. 425, S. 1 [1920/21] und zwar S. 20, 21, 22, 23, 24, 25, 26, 27, 28, 29, 30, 31, 32, 33, 34, 35, 36, 37, 38, 39, 40, 41, 42, 43, 44, 45, 46, 47, 48, 49, 50, 51, 52, 53, 54, 55, 56, 57, 58, 59, 60, 61, 62, 63, 64, 65, 66, 67, 68, 69, 70, 71, 72, 73, 74, 75, 76, 77, 78, 79, 80, 81, 82, 83, 84, 85, 86, 87, 88, 89, 90, 91, 92, 93, 94, 95, 96, 97, 98, 99, 100.

⁴ Ann. d. Chem. Bd. 427, S. 111 [1921/22] und zwar S. 112, 113, 114, 115, 116, 117, 118, 119, 120, 121, 122, 123, 124, 125, 126, 127, 128, 129, 130, 131, 132, 133, 134, 135, 136, 137, 138, 139, 140, 141, 142, 143, 144, 145, 146, 147, 148, 149, 150, 151, 152, 153, 154, 155, 156, 157, 158, 159, 160, 161, 162, 163, 164, 165, 166, 167, 168, 169, 170, 171, 172, 173, 174, 175, 176, 177, 178, 179, 180, 181, 182, 183, 184, 185, 186, 187, 188, 189, 190, 191, 192, 193, 194, 195, 196, 197, 198, 199, 200.

Arbeit, z. B. eines vom Zeitwert 0,65, wurde in 0,5proz. Lösung weder durch Bleiacetat noch durch basisches Acetat gefällt.

Die Konzentration des Enzyms in den Hefeextrakten ist aber eine vielfach geringere. Die in Betracht kommenden Lösungen enthalten 0,010 bis 0,013% Invertin, bezogen auf den Reinheitsgrad jenes hochwertigen Präparates.

Dennoch ist die Fällung des Invertins aus den Hefeextrakten durch Bleiacetat die leitende Methode der vorliegenden Arbeit. Sie beruht auf der Beobachtung, daß das Verhalten der rohen Invertinlösungen von ihrem Alter abhängt, daß zwar in den frischen Autolysenflüssigkeiten das Invertin nicht, in gealterten aber vollständig fällbar ist. Die Begleitstoffe des Enzyms sind für die Fällung durch Bleiacetat verantwortlich, wie sie auch das übrige Verhalten gegen Adsorbentien und in Adsorbaten beeinflussen.

Schon bei der einmaligen Fällung des Invertins bleibt der Hefegummi, dessen Abtrennung zum erstenmal durch aufeinanderfolgende Reinigung mittels der Tonerde- und der Kaolinadsorbate gelungen ist, in seiner ganzen Menge in der Mutterlauge zurück.

Aus dem Bleiniederschlag, der u. a. Phosphorsäure, Proteine und wahrscheinlich auch Nucleinsäure enthält, läßt sich das Invertin durch Elution mit Ammoniak, Soda und Ammonphosphat eluieren. Seine weitere Reinigung kann mit den Adsorptionsverfahren von WILLSTÄTTER und RACKE geschehen, entweder mit Kaolin, von dem es in diesem Zustand schon glatt adsorbiert wird, oder besser mit Tonerde, oder man wendet wiederholte Fällung mit Bleiacetat an. Dabei nimmt mehr und mehr die Menge der bleifällbaren Stoffe ab, mitunter besonders der für die Adsorption des Invertins verantwortlichen. Dann wird erreicht, daß mit den Begleitstoffen nur noch ein Teil des Invertins in den Niederschlag übergeht, während ein großer Teil im Filtrat zurückbleibt. Die Methode der Fällung mit Bleiacetat eignete sich daher besonders zur Fraktionierung des Enzyms. Sie lieferte günstiges Material für die Prüfung des Invertins auf seinen Gehalt an Phosphor.

[8] 2. Änderung des Verhaltens beim Altern.

Die eigentümliche Änderung hinsichtlich der Fällbarkeit des Invertins beobachteten wir an den nach verschiedenen Verfahren der ersten Abhandlung — Nr. 1 und 2 des IX. Kapitels (Abschnitt A) — dargestellten Autolysaten, nämlich erstens an den durch beschleunigte Autolyse bei Gegenwart von Toluol, also in schwach saurem Medium, und zweitens an den durch rasche Autolyse mit Toluol und Neutralisieren mit Ammonphosphat gewonnenen. Die letzteren, am Ende schon schwach sauer reagierend, wurden stets vor dem Abtrennen von den Heferückständen mit Essigsäure angesäuert. Für das Fortschreiten der enzymatischen Abbauvorgänge ist dies von Bedeutung. Während auf geringe Differenzen in der Reaktion des Mediums bei der Autolyse schon weitgehende Unterschiede im Verhalten der Invertinlösungen zurückzuführen waren, stimmten die sauer und die neutral gebildeten, sei es frisch oder gealtert, miteinander

im Verhalten gegen Bleiacetat überein. Der große Unterschied im Phosphatgehalt war hinsichtlich der Fällung des Invertins ohne Belang.

Die nötige Menge Bleiacetat bis zum Auftreten einer Spur von Blei im Filtrat ermittelten wir in jedem Fall. Während in den jungen Autolysaten der mit dem gesamten Fällungsmittel entstehende Niederschlag nur einen Teil, z. B. $\frac{1}{3}$, vom Invertin aufnahm, verschwand aus den gealterten mit dem Bleiniederschlag die ganze Menge des Invertins. Alterung von 2 bis 4 Wochen genugte zwar, um das Invertin fällbar zu machen, günstiger war aber, wie die Tab. 1 zeigt, Alterung von einigen Monaten, weil dann schon mit $\frac{1}{4}$ der zur vollständigen Bleifällung nötigen Menge Bleiacetat mehr als 90% des Invertins niedergeschlagen werden.

Die auffallendste, wenn auch nicht die einzige Veränderung, welche die stets mit Toluol versetzten Hefeauszüge namentlich bei saurer Reaktion während des Alterns erleiden, ist die enzymatische Hydrolyse der Eiweißkörper. Die Menge der Peptide nimmt ab, die einfachen Aminosäuren nehmen zu, sie kristallisieren allmählich reichlich aus. Diese Proteolyse [9] läßt sich mit der alkalimetrischen Bestimmung von WILLSTÄTTER und WALDSCHMIDT-LEITZ¹ verfolgen. Nebenher erfolgt Abtrennung von Phosphorsäure aus organischer Bindung und Entbindung von Schwefelwasserstoff.

Tabelle 1. Zunahme der Fällbarkeit des Invertins mit dem Altern

Nr.	Invertinlösung	Alter	Bleiacetat im Verhältnis zur nachfolgenden Fällung erforderlichen Menge	
			100%	100%
1	Autolyse in saurem Medium (6. April 1921)	3 Tage	100	10
		14	100	90
		21	100	91
2	Ebenso (31. Mai 1921)	7	100	24
		10	100	40
		14	100	66
3	Ebenso (1 Teil Hefe, 2 Teile Wasser) (Juli 1920)	6 Mon.	100	90
		9	100	92
4	Autolyse mit Ammonphosphat (1 Teil Hefe, 2 Teile Wasser) (25. April 1921)	3 Tage	100	10
		10	100	22
		15	100	90
		20	100	91
		25	100	90
5	Ebenso (1 Teil Hefe, 2 Teile Wasser) (6. Nov. 1920)	20	100	90
		25	100	90
6	Ebenso (1 Teil Hefe, 2 Teile Wasser) (1. Okt. 1920)	100	100	100
		120	100	90

3. Einflüsse der Begleitstoffe.

Die Fällung des Invertins durch Bleiacetat kann durch Phosphorsäure begünstigt und sogar durch Phosphat allein herbeigeführt werden. Dies gilt besonders für Invertin in reinerem Zustand.

¹ Chem. Ber. Bd. 54, S. 2688 (1921).

[10] Wir vermischten z. B. ein mit Hilfe von Tonerde und Kaolin gereinigtes Invertinpräparat vom Zeitwert 1,5 (30 mg in 20 cem), das mit Bleiacetat nicht fällbar war, mit Ammoniumphosphat (0,1 g) in der Menge wie in Hefeauszügen und fällten mit Bleiacetat unter Vermeidung eines Überschusses. Das Invertin war sodann vollständig im Niederschlag enthalten, und das Bleiphosphat war nicht durch Ammoniak auflösbar.

Das Bleiphosphat vermag also ähnlich wie nach WILLSTÄTTER und RACKE¹ Calciumphosphat das Enzym zu adsorbieren. Dennoch ist die Bildung des Bleiphosphats nicht der entscheidende Faktor für die Fällung des Invertins aus den Hefeauszügen. Denn es gibt in den rohen Invertinlösungen Begleitstoffe, die der Adsorption des Invertins durch Bleiphosphat entgegenwirken, namentlich in den bei neutraler Reaktion gebildeten Autolysaten. Obwohl diese das zugefügte Ammoniumphosphat und aus Nucleinsäure abgespaltene Phosphorsäure enthalten, lassen sie ja in frischem Zustand beim Fälln mit Bleiacetat nur einen kleinen Teil des Invertins in den Niederschlag gehen. Andererseits kann man nach dem Altern der Neutral-extrakte die Phosphorsäure daraus mit Magnesiamischung ausfällen und phosphorsäurefreie Filtrate gewinnen, aus denen mit Bleiacetat das Invertin doch glatt mitgefällt wird.

Ein 80 Tage altes Neutralautolysat (11 M.Z.Q. 18) betreten wir von Phosphorsäure mit Magnesiamischung; der Niederschlag von Ammoniummagnesiumphosphat bewirkte einen Verlust von 7 % des Enzyms. Für die Bildung des Bleiniederschlags war dann nur noch $\frac{1}{2}$ vom Bleiacetat nötig, das ein phosphathaltiger Hefeauszug braucht, nämlich 30 g. Die Fällung enthielt trotz ihres geringen Quantum 80 % vom Invertin (M.Z.Q. 14,5).

Die Begleitstoffe, die in Neutralautolysaten das Invertin deutlich vor der Adsorption wenigstens durch Bleiphosphat schützen, treten in den bei saurer Reaktion gebildeten Hefeauszügen mehr zurück. Aus diesen ist nämlich das Invertin leicht auf Zusatz von Phosphat und Bleiacetat mit dem entstehenden Bleiphosphat zu fällen.

[11] Von einem aus 1 Teil Hefe mit 2 Teilen Wasser unter Toluolzusatz gebildeten Auszug fällten wir sogleich nach dem Abfiltrieren von den Heferesten 100 cem mit 3,2 g Bleizucker. Im Filtrat blieben 75 % vom Invertin. Dann versetzten wir andere 100 cem mit 2 g Ammonphosphat und mit 8 g Bleizucker. Diesmal blieben vom Invertin nur 25 % in Lösung zurück.

Das phosphorsaure Salz kann in diesen Versuchen aber nicht durch phosphorhaltige Neutralautolysate ersetzt werden. Sei es nun, daß sich hier die Phosphorsäure zum beträchtlichen Teil an Kohlehydratmoleküle gekettet hat oder daß die lösend wirkenden Begleiter im Neutral-extrakt sich genügend Geltung verschaffen, beim Vermischen der durch saure und durch neutrale Autolyse gebildeten jungen Hefeauszüge und Versetzen mit Bleiacetat fällt das Invertin nicht aus, auch nicht der in den ersteren enthaltene Anteil.

Je 100 cem der nach den beiden Verfahren gewonnenen frischen Autolysate (M.Z.Q. 0,50 und 0,53) wurden vermischt und zusammen mit 10 g Bleiacetat vollständig gefällt. Das Filtrat (M.Z.Q. 0,806) enthielt dann noch 78 % vom ursprünglichen Invertin.

Die als „Altern“ bezeichneten Veränderungen der Autolysensäfte beruhen wahrscheinlich auf enzymatischen Vorgängen und bestehen im hydrolytischen Abbau von Inhaltsstoffen der Hefe. Das wechselnde Verhalten des Invertins gegenüber der Bleifällung kann man versuchen, darauf zurückzuführen, daß gewisse durch Blei nicht

¹ a. a. O. S. 84.

oder nicht vollständig fallbare Stoffe, die das Invertin in Lösung zu halten vermögen, aus den Hefeauszügen beim Altern verschwinden. Oder man hat anzunehmen, daß im Gegenteil durch die enzymatischen Abbauvorgänge gewisse Verbindungen erst gebildet werden, die durch Blei fallbar sind und die dabei das Invertin spezifisch adsorbieren. Es dürfte sich aber kaum um einen einzigen Bestandteil der Autolysenflüssigkeiten handeln, der durch sein Verschwinden aus der Lösung oder durch seine Bildung in derselben die zunehmende Fallbarkeit des Invertins bedingt.

Zu den durch Bleiacetat nicht fallbaren Bestandteilen der Hefeauszüge gehören Aminosäuren, einfachere Peptide und Hefegummi. Der letztere hält allerdings keineswegs das Invertin in Lösung. Auch die gealterten Extrakte enthalten den Gummi [12] reichlich, und er bleibt in seiner ganzen Menge ohne Invertin im Filtrat vom Blei niederschlag. Auch Aminosäuren und Peptide vermögen nicht die Fällung des Invertins zu hindern. Weder läßt sich Invertin, ein unvollkommen gereinigtes Präparat, das noch mit Bleiacetat gefällt wird, durch diese Verbindungen in Lösung halten, noch bewirken Aminosäuren oder ein Dipeptid, beispielsweise zu einem Gemisch von Nucleinsäure mit Invertin hinzugefügt, daß die Nucleinsäure mit Blei ausfällt, ohne Invertin zu adsorbieren. Hingegen sind Proteine, z. B. Albumin, obwohl es durch Bleiacetat reichlich gefällt wird, wohl instande, die Ausfällung des Invertins durch Bleiacetat wenigstens teilweise zu verhindern.

Ein Invertinpräparat vom Zeitwert 1, das mit Bleiacetat einen so starken Niederschlag gibt, daß kein Invertin in Lösung zurückbleibt, versetzen wir mit 0,25 und 1,5% eines Gemisches an Albumin und fällen dann die Lösung mit Bleiacetat. Die Filtrate enthalten noch 27,31 und 14% vom angewandten Enzym.

Mit einem derartigen Einfluß von albuminartigem Protein, dessen Vorkommen im Hefeaulysat P. THOMAS¹ beschrieben hat, scheint in Einklang zu stehen, daß beim Erwärmen der frischen Hefeauszüge auf 60° Eiweißkoagulation erfolgt, und daß sich dann im Filtrate das Invertin ähnlich wie sonst nach dem Altern reichlicher durch Bleiacetat fallen läßt. Die gealterten Autolysate erlauben die Gernnung in der Wärme nicht mehr. Während z. B. ein Neutradextrakt nur 15 bis 16% vom Invertin an die Bleifällung abgab, stieg der fallbare Anteil nach dem Koagulieren in der Wärme und Filtrieren auf 38%, bei einem anderen, durch saure Autolyse gewonnenen Hefeauszug von 45 auf 73% der im Filtrat vom koagulierten Eiweiß noch vorhandenen Enzymmenge. Betrachtet man aber nicht die verhältnismäßigen, sondern die wirklichen Invertinmengen, die nach der Koagulation oder ohne dieselbe gefällt werden, so sind allerdings die Differenzen recht gering.

Die folgenden Beobachtungen machen die Erklärung wahrscheinlicher, daß beim fortschreitenden Abbau der in den [13] Autolysensaften enthaltenen komplizierten Verbindungen erst die für die Fällung des Invertins verantwortlichen Stoffe in genügenden Mengen entstehen. Man kann nämlich Hefeauszüge frisch mit Bleiacetat fallen, noch ohne erheblichen Verlust von Invertin, und nach dieser Beseitigung

¹ C. R. Bd. 136. I. S. 2024 [1913].

einer großen Menge hochmolekularer Stoffe das Altern verfolgen. Nach einiger Zeit enthalten die Lösungen zwar wieder Verbindungen, die sich durch Bleiacetat fällen lassen, allein das Invertin wird nicht vom Niederschlag aufgenommen. Daraus ist zu schließen, daß der erste Bleiniederschlag gewisse Produkte entfernt hat, deren langsame Hydrolyse beim Altern ebenfalls durch Bleiacetat fallbare, dabei aber Invertin spezifisch adsorbierende Substanzen zu bilden vermag.

Wenn man dieses Verhalten der Hefeautolysate, um die Veränderung beim Altern anschaulich zu machen, auf bestimmte einzelne Stoffe zurückzuführen sucht, so läßt es sich am besten durch den Vergleich mit Nucleoproteinen und Nucleinsäuren erklären.

Sowohl Hefenuclein wie Nucleinsäure wird durch Bleiacetat gefällt. Die Niederschläge unterscheiden sich aber durch ihr Adsorptionsvermögen: bei der Fällung des Nucleins blieb das Invertin (ein durch Bleiacetat nicht fallbares Präparat vom Zeitwert 1,5) in der Lösung, während die Nucleinsäure (50% des Gewichtes vom Invertinpräparat) bei der Ausfällung das Invertin aufnahm. In den Hefeautolysaten wird die Menge der Nucleinsäure durch langsam fortschreitende Abspaltung aus Nucleoproteinen anwachsen. Die zunehmende Fällbarkeit des Invertins kann dadurch erklärt werden, wenn sie auch nicht darauf allein beruhen mag.

4. Verhalten von Gemischen frischer und gealterter Hefeauszüge.

Sei es nun, daß die Hefeautolysate erst in gealtertem Zustand durch Bleiacetat fallbare, Invertin adsorbierende Substanzen aufweisen, oder daß sie, frisch bereitet, solche Verbindungen enthalten, welche die Adsorption des Invertins durch die Bleifällung verhindern, jedenfalls ist das Invertin in seinem [14] Verhalten von den Begleitstoffen wesentlich abhängig. Das zeigt sich auch bei der Untersuchung, wie sich Gemische von frischen und gealterten Hefeauszügen hinsichtlich der Fällung des Invertins verhalten, wie weit sie sich gegenseitig darin zu beeinflussen vermögen.

Aus der folgenden Zusammenstellung (Tab. 2) ergibt sich, daß weder das Invertin der jungen Hefeextrakte in dem Gemische mitgefällt, noch das Invertin der gealterten durch die unversehrten Begleitstoffe der frischen Autolysate vor der Fällung geschützt wird. Das frische und das gealterte Autolysat, jedes einzelne behält sein eigentümliches Verhalten auch in den Gemischen bei.

Tabelle 2.
Bleifällung des Invertins aus Gemischen frischer und gealterter Autolysate.

Invertinlösungen	Invertingehalt (M.Z.Q.)		Menge des Bleiacetats		Invertingehalt (M.Z.Q.) des Filtrats von der Bleifällung
	frisch	gealtert	erforderlich zur Fällung	angewandt	
Neutralautolysat, vom 6. XI. 20, gealtert, 100 cem		0,48	5 g	3 g	0,014
Neutralautolysat, vom 12. VII. 21, frisch, 100 cem	0,50		7 g	7 g	0,445
100 cem frisch + 100 cem gealtert	0,50	0,48	12 g	10 g	0,414
100 cem frisch + 200 cem gealtert	0,50	0,96	17 g	13 g	0,470
200 cem frisch + 100 cem gealtert	1,00	0,48	10 g	17 g	0,788

Man erkennt, daß in diesen Flüssigkeiten das Invertin nicht so wie in seinen reinen Lösungen enthalten ist, nicht frei und bereit, Assoziationen mit gelösten hochmolekularen Stoffen mit großer Geschwindigkeit einzugehen, sondern eher in Konglomerate von spezifischem Verhalten eingehüllt. Wenn [15] die Fällung des Invertins aus solchen Autolysaten z. B. durch einen Stoff wie muckensaures Blei bewirkt wird, so handelt es sich nicht einfach um einen Adsorptionsvorgang in einem binären System.

5. Elution des Invertins aus den Bleifällungen

In den durch Bleiacetat bewirkten Fällungen läßt sich das Enzym zum Unterschied von seinen Tonerde- und Kaolinadsorbaten nicht quantitativ bestimmen, man findet nur beispielsweise 10 bis 17% des wirklichen Invertingehalts. Auch in den Lösungen von reinerem Invertin, die mit Bleiacetat nicht mehr gefällt werden, setzt schon eine geringe Menge Bleiacetat die enzymatische Wirkung herab, die sich bei der Dialyse wieder erholt¹.

Aus seinen Adsorbaten in Aluminiumhydroxyd und Kaolin ließ sich das Enzym durch eine Anzahl chemischer Mittel freilegen, z. B. manchmal durch sehr verdünntes Ammoniak und Natriumcarbonat, stets mit Alkali- und Ammonphosphat. Die Bleifällungen werden im allgemeinen von denselben Mitteln eluiert, so daß sie für die Isolierung des Enzyms, für seine Trennung von vielen Begleitstoffen vorteilhaft angewandt werden können. Da die Freilegung des Invertins aus diesen Niederschlägen nicht nur für die präparativen Methoden Bedeutung hat, da sie auch für die Theorie der Enzymadsorbate Bemerkenswertes bietet, ist es angezeigt, auf die Beobachtungen genauer einzugehen. Es zeigt sich bei den Elutionen der Bleiniederschläge noch mehr wie bei ihrer Ausfällung, daß bei diesen Erscheinungen das Invertin nicht als ein bestimmter Stoff wirkt, sondern daß es verschiedenartige Invertin enthaltende Systeme gibt, Gesellschaften, die das Invertin mit seinen wechselnden und veränderlichen Begleitstoffen bildet. Unter den mit dem Invertin vergesellschafteten nicht enzymatischen Begleitstoffen [16] kommen auch entschieden elektropositive oder elektro-negative Körper vor, welche die Affinitäten des Enzymkomplexes nach wechselnden Richtungen zu orientieren vermögen.

Zwischen Tonerdeadsorbaten und den Bleifällungen bestehen wesentliche Unterschiede. Das Verhalten gegen Rohrzucker ist z. B. verschieden. Die Wirkung des Rohrzuckers auf Invertin, das mit Eisenhydroxyd niedergeschlagen war, hat O. MEYER² zuerst untersucht und er hat die Freilegung von $\frac{1}{4}$ durch 4proz. Rohrzuckerlösung erzielt. Aus den Tonerdeadsorbaten wird das Enzym durch Rohrzucker plus Mononatriumphosphat quantitativ eluiert³. Hingegen ließ sich die invertinhaltige

¹ Vergiftung des Invertins durch Silber- und Quecksilbersalze und Antihin und seine Regeneration durch Dialyse ist von H. v. EULER und O. SVANBERG (Dies. Zs. Bd. 111, 137 [1911]) eingehender beschrieben worden.

² Erste Abhandlung S. 277 und 287; zweite Abhandlung S. 136.

³ Pflügers Arch. Bd. 137, 231 [1914] und zwar S. 271.

⁴ Abhandlung I S. 18 u. 71; Abhandlung II S. 120; ferner R. WILLSTATTER und R. KOHN (Dies. Zs. Bd. 116, S. 53 [1921]).

Bleifällung von Rohrzucker allein oder von Rohrzucker plus primärem Phosphat gar nicht zerlegen, ebensowenig von Glycerin plus primärem Phosphat.

Von einem durch rasche Autolyse mit Toluol gewonnenen Hefeauszug wurden 250 ccm mit 5 g Ammonphosphat versetzt und mit 20 g Bleizucker gefällt. Der Niederschlag enthielt 84 % vom Invertin; beim Eluieren mit 250 ccm 3proz. Rohrzuckerlösung gab er keine Spur von Enzym ab.

Von dem nämlichen Autolysat wurden weitere 250 ccm gefällt und der Niederschlag mit 250 ccm 1proz. Mononatriumphosphat, enthaltend 5 % Rohrzucker, behandelt. Nach raschem Abtrennen mit der Zentrifuge war die Rohrzuckerlösung nicht merklich gespalten und enthielt kein Invertin.

Das Verhalten der Tonerdeadsorbate war vom Reinheitsgrad des Invertins wesentlich abhängig. Die ersten Aluminiumhydroxydadsorbate im Gang des Verfahrens von WILLSTÄTTER und RACKE gaben das mit elektronegativen Begleitern assoziierte Invertin bei der leichtesten Alkalisierung der Tonerde glatt ab. War aber das Invertin reiner, wie die durch fraktionierten Abbau der Hefe gewonnenen, darauf schon einmal mit Tonerde und Kaolin gereinigten Präparate¹, die aufs neue mit Aluminiumhydroxyd adsorbiert wurden, dann erschien es mitsamt den noch anhaftenden Begleitstoffen in schon elektrisch mehr ausgeglichenem Zustand, annähernd neutral. Dann war [17] statt der einfachen Alkalisierung eine mehr spezifische Elution durch alkalisches Phosphat erforderlich. Möglicherweise spielte aber auch schon Phosphatbildung aus beigemischter Phosphorsäure eine Rolle bei der Zerlegung des ersten Tonerdeadsorbates durch Ammoniak.

Die Invertin enthaltenden Bleifällungen geben das Enzym in Reaktionen frei, die einen wesentlichen chemischen Umsatz erfordern, z. B. die Umwandlung in Bleiphosphat. Die voluminösen, flockigen Niederschläge ändern sich in ihrer ganzen Masse, sie setzen sich schwer und dicht zu Boden. Aber auch hier kommt es vor, daß schon die einfache schwache Alkalisierung genügt, um aus der Fällung das Invertin freizulegen. Freilich kann auch dabei Alkaliphosphat auftreten, da im Niederschlag Phosphorsäure vorkommt. Sehr verdünntes Ammoniak (0,1 %) eluiert in gewissen Fällen, wie die Tab. 3 zeigt, das Invertin aus dem Bleiniederschlag vollständig, in anderen, obwohl die Fällung ganz ähnlich gebildet war, fast gar nicht. Da also das Ammoniak in seiner Wirkung zu sehr vom Reinheitsgrad des adsorbierten Invertins abhängt, ist es als Eluens unzuverlässig. Ein gleichmäßig wirkendes Mittel ist dagegen Ammoniumphosphat, z. B. Diammonsalz mit etwas überschüssigem Ammoniak [(NH₄)₂HPO₄ in 0,05- bis 0,1proz. Ammoniak, entsprechend 2,4 bis 2,5 NH₄ auf 1 Molekül H₂PO₄]. Die Phosphorsäure läßt sich gut durch Arsensäure oder durch Citronensäure ersetzen. Man macht von der Elution durch Arsenat im folgenden präparative Anwendung. Da die Phosphate bei der Dialyse der Invertinlösungen kaum vollständig entfernt werden können, ersetzen wir sie mitunter durch Arsenate, um den aus der Hefe stammenden Phosphor und das aus den Reagentien stammende Arsen analytisch zu unterscheiden.

¹ II. Abhandlung, S. 133 u. 136.

In der Tab. 3 sind aus den Erfahrungen, die mit der präparativen Anwendung der Invertin-Bleifällung gewonnen wurden, einige Beispiele ausgewählt. Es werden die in präparativem Maßstab (Fällungen aus 2 bis 8 l Autolysat, behandelt mit 1 bis 4 l Eluens) und zwar durch zweimalige Elution der Bleifällungen erhaltenen Invertin-ausbeuten (Proz.) verzeichnet, in einigen Fällen (mit eingeklammerten Zahlen) [18] mit einmaliger Elution erhaltene Enzymsausbeuten aus analytischen Versuchen in kleinerem Maßstab (Fällung aus 200 ccm, eluiert mit 100 ccm) oder von den letzten Reinigungsphasen der mehrfach vorbehandelten Invertinlösungen.

Tabelle 3. Elution der Invertin-Bleifällsorbate

Invertinlösung	Erst- elution Ammoniak	Zweit- elution Natriumacetat mit 0,1% $\text{CaCl}_2 \cdot 2\text{H}_2\text{O}$	Dritt- elution Phosphat mit 0,1% $\text{CaCl}_2 \cdot 2\text{H}_2\text{O}$	Viert- elution Phosphat mit 0,1% $\text{CaCl}_2 \cdot 2\text{H}_2\text{O}$
Neutralautolysat vom 6. XI. 25-30. Monate alt	84			
Neutralautolysat vom 10. XI. 25-30. Monate alt	67,84	64,17		
Daraus durch Bleifällung, Sechselution, Ton- erdeadsorption, NH_4 -Elution gereinigt wieder mit Bleiacetat gefällt	67,31			
Neutralautolysat vom 1. VII. 27-28. Mo- nate alt	67,6		67,6	
Neutralautolysat vom 12. VII. 27-28. Mo- nate alt	67		67	
Autolyse bei saurer Reaktion, Juli 28. Mo- nate alt	67,6	67,6	67,6	
Autolyse bei saurer Reaktion, 6. VII. 28- 30. Monate alt	67,6		67,6	67,6
Aus Neutralautolysat vom 20. VII. 29. mit Bleifällung, Tonerde-Bleifällung gereinigt wieder mit Bleiessig gefällt			67,6	67,6
Aus Neutralautolysat vom 10. XI. 28. mit Bleifällung, dann Tonerde gereinigt, wie- der mit Bleiacetat gefällt	67,6		67,6	

[19] Die Koadsorbentien und Koeluentien vermögen dem Invertin, das in reinem Zustand durch Bleiacetat, sogar durch Bleiessig nicht gefällt wird, bei den aufeinander folgenden Adsorptions- und Elutionsvorgängen in die Bleifällung, Tonerde und wieder in den Bleiniederschlag zu folgen. Sie bedingen, daß das Invertin nach der ersten Reinigung mit Bleiacetat noch weiter mit Bleiacetat gefällt werden kann. Wenn die erste Bleifällung sich durch Ammoniak eluieren ließ, pflegte auch die zweite ebenso eluierbar zu sein. Erst nach mehreren Fällungen und Elutionen ist das Verhältnis zwischen Invertin und seinen Begleitstoffen zugunsten des Invertins so verändert, daß nur noch ein Teil des Enzyms niedergeschlagen werden kann. In dieser Enzymfraktion findet dann eine außerordentliche Anreicherung gewisser Begleitstoffe statt, z. B. der gebundenen Phosphor enthaltenden, die durch die systematische Anwendung der Bleifällung und ihrer Elution von einem Teil des Invertins ganz entfernt und mit einem anderen Teil desselben eng vergesellschaftet werden.

Unter den als Koadsorbentien wirkenden Bestandteilen der Bleifällung werden *Proteine, Phosphorsäure* und als wahrscheinlich besonders wirksames Koadsorbens Nucleinsäure gefunden. Die mit Schwefelwasserstoff aus unvollständig eluiertem Bleiniederschlag erhaltene Lösung gibt die üblichen Eiweißreaktionen und starke Reaktion von MOLISCH, sie liefert mit Kupfersulfat reichliche Fällung.

Die Elution der Bleiniederschläge begegnet nicht selten großen Schwierigkeiten. Manche Hefeauszüge, sogar gealterte, sind für die Methode ungeeignet, nicht für die Fällung mit Bleiacetat, aber für die Elution des Niederschlags. Dies sind besonders gewisse Autolysensäfte, bei deren längerem Stehen immer bei Gegenwart von Toluol -- offenbar infolge abweichenden Verlaufs der Alterungsvorgänge ausnahmsweise kein Schwefelwasserstoff auftrat und die, statt eine hellgelbe oder grünlich hellbraune Farbe anzunehmen, eine dunkelbraune Farbe behielten.

Von einem und demselben Neutralautolysat (vom 30. VII. 21) verhielten sich zwei, erst bei dem langsamen Filtrieren von den [20] Heferückständen getrennte Anteile beim Altern verschieden. Ein Teil des Autolysats lieferte schon nach 2 $\frac{1}{2}$ Monaten Bleifällungen, die in der beschriebenen Weise mit Ausbeuten von 70 bis 83% eluiert werden konnten (vgl. Tab. 3). Die Bleiniederschläge aus dem anderen Teil desselben Autolysats waren noch nach 4 $\frac{1}{2}$ Monaten Altern in verschiedenen Versuchen nur mit Ausbeuten von 3,5, 17,5 und 10,6 eluierbar.

Während eine Alterungsperiode von etwa 4 Wochen schon genügt, um das Invertin der Hefeauszüge durch Bleiacetat fällbar zu machen, übte ein viel weitergehendes Nachaltern in manchen Fällen einen deutlich günstigen Einfluß auf die Eluierbarkeit des Bleiniederschlags aus.

1. Beispiel: Ein Neutralautolysat vom 31. X. 21 wurde 40 Tage alt, mit 75% der für eine vollständige Bleifällung nötigen Menge Bleizucker versetzt, 200 cem mit 10 g. Das Invertin war vollständig im Niederschlag. Die Elution durch 100 cem 0,5% Ammonphosphat und 0,05% Ammoniak entzog dem Niederschlag nur 5% vom Invertin. Nach weiteren 3 Monaten wurde der Versuch genau wiederholt. Dabei ließen sich 31% eluieren.

2. Beispiel: Von einem Neutralautolysat vom 30. VII. 21 fällten wir nach 4 $\frac{1}{2}$ Monaten 200 cem mit 10 g Bleiacetat, d. i. $\frac{3}{4}$ der zur vollständigen Niederschlagsbildung nötigen Menge. Zur Elution dienten 100 cem ammoniakalisches Phosphat. Nur 4% Invertin gingen in Lösung. In anderen Versuchen, mit etwas mehr Eluens und in 2 Elutionen, stieg die Ausbeute auf 17% vom Invertin der Bleifällung. Eine Nachalterung von weiteren 3 Monaten veränderte dann das Verhalten des Autolysats. Die Elution unter denselben Bedingungen ergab eine Ausbeute von 42%.

3. Beispiel: Ein durch rasche Autolyse mit Toluol, also bei saurer Reaktion gewonnenes Autolysat vom 16. II. 21 wurde zuerst nach 2 $\frac{1}{2}$ Monaten geprüft. 200 cem mit 8 g Bleizucker gefällt, gaben an 0,1proz. Ammoniak nur 4% des Invertins ab. Sogar nach 9 Monaten gab das Autolysat nur sehr schlecht eluierbare Bleifällungen. Es wurde mit 8 g, d. i. der zur vollständigen Niederschlagsbildung erforderlichen Menge Bleiacetat für 200 cem gefällt, und der Niederschlag mit 100 cem ammoniakalischem Phosphat eluiert. Die Invertinmenge betrug nur 7,6%. Dann, in weiteren 3 Monaten, änderte sich das Verhalten des Autolysats wesentlich. Die einmalige Elution der Bleifällung aus 200 cem-Proben mit 100 cem 0,5proz. Arsenat plus 0,05proz. Ammoniak ergab in verschiedenen Versuchen 34 und 51%, die Verarbeitung in großem Maßstab (Bleifällung aus 0,1 Autolysat mit 3,1 Arsenat in 2 Elutionen) lieferte eine Ausbeute von 62% des Invertins.

Eine gewisse Verbesserung der Elution läßt sich öfters dadurch erzielen, daß der Bleiacetatniederschlag mit so wenig [21] wie möglich Fällungsmittel erzeugt wird. Mit beispielsweise 60% der zur vollständigen Niederschlagsbildung erforderlichen Menge Bleiacetat wurden öfters schon 95% vom Invertin ausgefällt. Die Elutions-

ausbeute war dann gewöhnlich höher als bei Anwendung der ganzen Bleimenge, die von der Flüssigkeit verbraucht wird.

Z. B. gab das wiederholt erwähnte Neutralautolysat vom 30. VII. 21 bei vollständigem Fällern durch Blei und Eluieren mit Phosphat eine Extraktionsausbeute von 1% beim Fällern mit $\frac{1}{4}$ der Bleimenge, wobei 71% des Invertins niedergeschlagen wurden, 17% des im Niederschlag adsorbierten Invertins.

B. Darstellung und Fraktionierung des Invertins mit Bleiacetat.

1. Hefen und Autolysate

Die Vorbedingungen für die Isolierung des Invertins waren in dieser wie in den zwei vorangeschickten Arbeiten ungünstiger als anscheinend bei C. S. HUDSON und gewiß ungünstiger als bei H. V. EULER und O. SVANBERG sowie bei J. MEISENHEDER, S. G. GAMBARJAN und L. SEMPER, die über besonders enzymreiche Hefe als Ausgangsmaterial verfügt haben. Sie war durch geeignete Ernährung auf hohen Invertin-gehalt gezüchtet und zwar nach V. EULER und SVANBERG¹ bis zu Zeitwerten von 100 bis 90. Die Münchener Brauereihefe, deren Invertingehalt in der schlimmen Zeit vom Herbst 1918 bis Februar 1920 in vielen Bestimmungen verfolgt wurde², zeigte im Durchschnitt den Zeitwert 341. In den letzten 1½ Jahren ergab die besser ernährte Hefe derselben Münchener Brauerei, wie die folgende Zusammenstellung erkennen läßt, in merkwürdiger Übereinstimmung den gleichen Durchschnittsgehalt (Zeitwert 328) an Invertin und ähnliche Schwankungen in demselben; sie gab aber in die Autolysate mehr Extraktstoffe ab und war daher für die Invertingewinnung noch weniger vorteilhaft als die Hefe des Jahres 1919.

[22]

Hefen der Löwenbrauerei in München	
(Trockengewicht 23 bis 27% durchschnittlich 25%)	
November 1920:	304 331 366 379 386 387
Februar 1921:	267 313
April 1921:	378
Mai 1921:	288 342 344
Juni 1921:	326
Juli 1921:	300 310 306
Oktober 1921:	328 347
Dezember 1921:	353
Januar 1922:	366
März 1922:	346

Pilschbrauereien, München	
Oktober 1921, niedriggarigend A:	317
1921, Exportbierhefe:	313

Die invertinreichste Hefe, die wir kennen lernten, war eine danische Brennereihefe des Handels. Die von WILLSTÄTTER und STEIBELT³ in einer Untersuchung über maltasearme Hefen in enzymatischer Beziehung beschriebene Rasse (vom 21. II. 21) hatte den Zeitwert 87. Als wir aber 9 Monate später durch die Gefälligkeit des Herrn

¹ Diese Zs. Bd. 107, S. 269 [1919]. ² Erste Abhandlung, S. 13.

³ Diese Zs. Bd. 115, S. 211, und zwar S. 215 [1921].

Professor A. JÖRGENSEN in Kopenhagen eine größere Menge von danischer Preßhefe des Handels besorgt bekamen, war dies eine Hefe vom Invertinzeitwert 255. Sie erwies sich als nicht geeignet für die rasche Autolyse nach HUDSON. Dabei lieferte sie in 5 Tagen einen Auszug mit nur 32%, in 8 Tagen mit 35% ihres Invertins (ohne Verlust filtriert gedacht). Günstiger verlief die Autolyse nach dem Neutralverfahren mit Ammoniumphosphat. Dabei gingen in 5 Tagen 90% des Invertins in Lösung, deren Zeitwert auf Trockengewicht bezogen 179,5 betrug.

Von den nach zwei Verfahren der raschen Autolyse, bei schwach saurer Reaktion (nach HUDSON) und bei neutraler (nach WILLSTÄTTER und RACKE) gewonnenen Hefeauszügen hatten sich leider die letzteren, die schönen, invertinreichen Neutralautolysate für die Invertingewinnung nach den [23] Adsorptionsmethoden als ungeeignet erwiesen¹. Wir gingen nun darauf aus, ein auch auf die Neutralauszüge anwendbares Verfahren auszubilden. Dieser Absicht entspricht die im folgenden beschriebene Isolierung mit Bleiacetat.

Aus der Autolyse mit Toluol bei saurer Reaktion (1 Teil Hefe, 2 Teile Wasser) betrug unsere Invertinausbeute, quantitativ filtriert gedacht, in 5 Tagen z. B. 94 und 97%, aus der Autolyse mit neutraler Reaktion (1 Teil Hefe, 1 Teil Wasser, vor dem Filtrieren mit einem weiteren Teil Wasser verdünnt) z. B. 122, 115, 139%, manchmal auch nur 100, 106, 108% vom Invertin der Hefe.

Der Reinheitsgrad der Autolysate, der aus den Zeitwerten bezogen auf Trockengewicht hervorgeht, war nach dem Neutralverfahren viel ungünstiger als in unserer ersten Arbeit². Während die Hefe damals Neutralauszüge von den Zeitwerten 142 bis 114 geliefert hatte, betrugen in den Versuchen von November 1920 bis Dezember 1921 die Zeitwerte 257, 255, 247. Der Zeitwert eines Autolysats nach HUDSON (auf Trockengewicht bezogen) war 180 entsprechend den früheren Zahlen von 160 bis 206. Diese Enzymkonzentrationen stehen den äußerst günstigen Zeitwerten gegenüber, die in der zweiten Arbeit beim fraktionierten enzymatischen Abbau der Hefe erzielt wurden³, nämlich 78 und 55 und dem Zeitwert 45 (umgerechnet auf 15,5) des Autolysats von O. SVANBERG⁴ aus der invertinreich gezüchteten Hefe.

Maße der Invertinwirkung.

Die Angaben beziehen sich auf 15,5⁵ gemäß der Definition des Invertinwertes von C. O'SULLIVAN und F. W. TOMPSON und H. V. EULER. Gemessen wurde sehr häufig nicht dieser, sondern der von WILLSTÄTTER und STEIBELT⁶ vorgeschlagene [24] „Vergleichswert“ (Zeit der 50proz. Spaltung, mit 0,5 g, d. i. der zehnfachen Menge Hefe oder Präparat, bei 30°, mit einer Lösung von nur 1,1875 g Rohrzucker in 25 ccm), dessen Bestimmung praktische Vorteile bietet. Sie erfordert viel weniger Enzym als die Bestimmung nach O'SULLIVAN und TOMPSON.

¹ Erste Abhandlung, S. 34 u. 40. ² S. 53 u. 54.

³ S. 135. ⁴ Diese Zs. Bd. 100, S. 63, und zwar S. 73 [1920].

⁵ Diese Zs. Bd. 111, S. 157 [1920], und zwar S. 160, und Bd. 115, 211 [1921], und zwar S. 214.

Der Zeitwert ergibt sich (vgl. Tab. 4) aus dem Vergleichszeitwert durch Multiplikation mit 100.

Tabelle 4. Vergleich der beiden Maße für Invertin

Nr.	Invertinlösung	Nachfolgebrennstoff für 1 g vom Invertin bei 15.5° im 4 cm. Prob. Reaktionsgefäß	Supernat. Hydrolyse durch 1 g vom Invertin bei 15.5° im 4 cm. Prob. Reaktionsgefäß	Faktor
		Minuten	Minuten	
1.	Hefeansatz (1 Teil Hefe, 2 Teile Wasser und Toluol), 1 ¹ / ₂ Jahre alt	500.5	400.2	10.8
2.	Ebenso, 1 Monat alt	680.8	470.0	10.6
3.	Desgl.	700.0	410.0	10.8
4.	Präparat aus neutralem Hefautolysat (Zeitwert = 100)	680.8	680.8	10.8
5.	Desgl.	628.8	628.8	10.6

2. Bindungsvermögen der Bleifällungen.

Um die Mengen von Bleizucker zu vergleichen, die für die Invertinfällungen erforderlich sind, beziehen wir sie auf den Menge-Zeit-Quotienten 1 des Invertins. Der Quotient Bleiacetat : M.Z.Q. 1 gibt an, wieviel Bleiacetat verbraucht wird, um das Invertin so weitgehend zu fällen, als es unter den gegebenen Bedingungen gefällt werden kann. Man erkennt aus der Tab. 5, daß der Quotient weder vom Verfahren der Autolyse noch vom Alter der Hefeansätze deutlich beeinflusst [25] wird, sondern zunächst von der Beschaffenheit der angewandten Hefen, dann bei reinerem Invertin von der Natur der Begleitstoffe. Gewisse Hefelieferungen gaben Autolysate, die für den Menge-Zeit-Quotienten 1 etwa 11 g, andere, die nur 6 bis 7 g Bleizucker erforderten. Diese niedrigsten Zahlen, die man bei gewissen mit Ammonphosphat zugesatz bereiteten Neutralautolysaten beobachtete, drücken Mengen von Bleiacetat aus, die nicht viel größer sind als die allein für die zugefügte Phosphorsäure berechneten; dies waren 5,5 g. Aber gefällt wird nicht Bleiphosphat, sondern viel Protein bleiphosphat.

Tabelle 5. Verhältnis zwischen Bleiacetat und Invertin

Autolysat			Invertin (Zeit-M.Z.Q. = 1)		
Verfahren	Alter Monate	M.Z.Q.	nach der ersten Bleimenge in der Fällung von Bleiacetatsäure		
			im Hefeansatz	bezogen auf das angewandte Invertin	bezogen auf den gefallten Anteil
Neutral					
10. XI, 26	1	10.9	7.0	0.13	0.4
10. XI, 26	2	10.9	7.3	0.13	0.25
10. XI, 26	8	13.6	6.0	0.2	0.7
10. VII, 21	2	21.6	11.1	0.27	0.27
8. VII, 21	2	21.6	11.1	0.27	1.77
8. VII, 21	3	41.2	11.1	0.56	1.26
12. VII, 21	4	6.2	11.0	1.0	1.7
20. VII, 21	4	7.2	10.7	0.64	0.64
Sauer					
6. VII, 21	6	17.2	6.2	0.25	0.35
10. II, 21	10	7.0	6.9	0.24	0.24

Die zweite Fällung von Bleiacetat im Gang des Verfahrens ist, da sie nach dem Überführen in Aluminiumhydroxydadsorbat und Eluieren aus demselben vorgenommen wird, der dritte Adsorptionsvorgang. Natürlich wird dann bedeutend weniger Bleisalz verbraucht, aber doch noch überraschend viel, wie z. B. die Quotienten 1,7 bis 1,9 in [26] der Tab. 5 zeigen. Die Quotienten Bleiacetat : M.Z.Q. 1 gehen hier noch weit auseinander. Es vermag also nicht einfach eine gewisse Bleifällung eine konstante Menge Invertin zu binden, sondern es gibt gut und schlecht adsorbierende Fällungen. Invertin bleibt auch in manchen Beispielen zu einem bedeutenden Bruchteil gelöst zurück, wenn viel Bleiacetat verbraucht wurde. Die Fällung mit dem größten Bindungsvermögen für Invertin wies den Quotienten 0,2 auf.

3. Methode und Präparate.

Die neue Methode der Isolierung des Invertins ermöglicht, aus den gealterten Hefeauszügen schon durch die einmalige Fällung mit Bleiacetat und Elution des Niederschlags das Enzym, wenn auch sein Zeitwert (5 bis 10) noch recht hoch ist, vollständig vom Hefegummi zu trennen, der in der Mutterlauge zurückbleibt. In den Elutionen sind dem Enzym noch reichlich Eiweißkörper beigemischt, die in allen Fällen durch einmalige Reinigung mit Aluminiumhydroxyd zum großen Teil, aber nicht vollständig beseitigt werden. Während für das Verfahren von WILLSTÄTTER und RACKE die Fällung der eingeengten Elution mit Aceton wichtig und sogar nötig war, ist nun das Invertin in der Elution aus Tonerde schon so rein (Zeitwert 3,5 bis 1,5), daß es sich von Aceton nicht mehr fallen läßt. Aus 50 bis 60% Aceton enthaltender Lösung fällt nur invertinärmer Niederschlag aus, zugleich erleidet der Rest des Enzyms in der Mutterlauge Zersetzung. Die Elution wird daher direkt weiter verarbeitet, und zwar zum zweiten Male mit Bleiacetat gefällt. Dabei zeigen sich je nach Darstellungsweise und Alter der Hefeaulyse große Unterschiede. Es kam vor, wie die Zusammenstellung einiger Beispiele in der Tab. 6 zeigt, daß durch Bleiacetat das Invertin zum zweiten Male vollständig oder zum großen Teil oder nur etwa zur Hälfte oder auch nur zu einem geringen Teile gefällt wurde. In solchen Fällen pflegte dann Bleisig das Enzym vollständig niederschlagen.

[27] Tabelle 6. Verhalten des Invertins bei der zweiten Bleifällung.

Z.	Invertinlösung	2. Fällung durch Bleiacetat	Präparat aus der Fällung	Restlösung	Präparat aus der Restlösung
1	1. Bleifällung durch Arsenat eluiert, Tonerdeadsorbat mit NH_4 eluiert, M.Z.Q. = 30,3	Vollständig, Elution d. Arsen., M.Z.Q. = 27,8	Präparat q Zeitw. 0,26	0	
2	1. Bleifällung mit Soda eluiert, Tonerdeadsorb. mit NH_4 eluiert, M.Z.Q. = 6,4	Vollständig, Elution d. NH_4 , M.Z.Q. = 4,6	Präparat r Zeitw. 1,03 P-Geh. 1,83	0	

Tabelle 6 (Fortsetzung)

Nr.	Invertinlösung	1. Fällung durch Bleiacetat	Präparat aus 1. Fällung	Restlösung	Präparat aus 2. Restlösung
3.	1. Bleifällung durch Phosphat eluiert Tonereadsorbat mit NH_3 eluiert M.Z.Q. = 86	30% Elution durch Phosphat M.Z.Q. = 167 eingengt nur 6/22	Präparat e Zeitw. = 83 P.Geh. = 1,5	80% M.Z.Q. = 144	Präparat h Zeitw. = 88 P.Geh. = 2,26
4.	Ebenso wie Nr. 3 M.Z.Q. = 71	48% Elution durch Phosphat M.Z.Q. = 131	Präparat f nach Dialyse Zeitw. = 82 P.Geh. = 1,5 Präparat g nach Ausfällen der Phosphorsäure und Dialyse Zeitw. = 44 P.Geh. = 1,3	80% M.Z.Q. = 144	
[28]					
5.	Ebenso wie Nr. 2 nur mit NH_3 statt Soda eluiert M.Z.Q. = 81	37%		72% M.Z.Q. = 164	Präparat i Zeitw. = 69
6.	Ebenso wie Nr. 3 M.Z.Q. = 8	36,1%		76% M.Z.Q. = 167 zum 2. Male mit Bleiacetat gefällt neue Restlösung M.Z.Q. = 122 nochmals durch Ionereadsorption gehen mit Phosphat eluiert M.Z.Q. = 127	Präparat d Zeitw. = 93 P.Geh. = 2,5

Erste Bleifällung. Ein durch rasche (5tägige) Autolyse von Löwenbrauhefe (1,3 kg von 25,35% Trockengewicht) mit der doppelten Menge Wasser unter Zusatz von Toluol gewonnener Autolysensaft (6. VII. 21) besaß den Zeitwert 286, bezogen auf Hefe, und 180, bezogen auf Trockengewicht. Von dem 6½ Monate gealterten Hefeauszug fällten wir 26,5 l (M.Z.Q. 172) mit 930 g Bleizucker, das ist 75% der Menge, die in einem Vorversuche mit 1,4 l zur vollständigen Niederschlagsbildung benötigt worden. Der Niederschlag enthielt das gesamte Invertin. Er war infolge eines Gehalts an Bleisulfid hellbräunlichgrau, grobflockig und voluminös, schlecht absitzend. Diese Fällung wurde mittels der Zentrifuge abgetrennt und am besten in ihren Bechern unter wiederholtem Anrühren mit destilliertem Wasser gewaschen. Auf 30½ l-Zentrifugengläser [29] verteilt, füllte sie diese zu etwa 1/4. Auch die zweimalige Elution nimmt man am besten in den Zentrifugenbechern vor, in denen sich das Eluens gut mit dem rasch dichter werdenden Bleiniederschlag verreiben läßt. Dafür dienten zweimal 6½ bis 7 l 0,5proz. Dikaliumarsenatlösung, die noch 0,05% freies Ammoniak enthält (bereitet aus 50 g Dikaliumarsenat mit 50 ccm 1proz. Ammoniak, auf 10 l aufgefüllt). Die Elution, die hellgelb ist und noch den schlechten Geruch der Autolysenflüssigkeit besitzt, wird durch Kieselgur auf gehärteten Filtern vollends geklärt.

Die Ausbeute betrug in unserem Beispiel 66% (M.Z.Q. 114), in vielen anderen über 70 bis 85%. Die Lösung läßt beim Kochen noch Protein ausflocken, sie wird reichlich von Bleiacetat sowie von Ferrocyankalium mit Essigsäure gefällt. Hefegummi enthält sie nicht. Kaolin adsorbiert aus ihr, wenn man mit Essigsäure ansäuert, das Invertin glatt. Aber wirksamer für die weitere Reinigung ist die Überführung in Tonerde.

Reinigung durch Tonerdeadsorption. Die 141 Elution säuerten wir mit Essigsäure schwach an und versetzten sie mit 5,6 l Alkohol, nachdem mit einem Teil, einem Siebentel, die zur vollständigen Adsorption aus alkoholhaltiger Lösung nötige Menge Aluminiumhydroxyd ausprobiert worden. Sie betrug 74 g, davon wendete man $\frac{1}{5}$ an. Da das Invertin gegen Alkohol schon recht empfindlich war, mußte die Operation mit nicht mehr als je 2 l Elution tunlichst rasch vorgenommen werden. Die Tonerdesuspension ließ man in dünnem Strahl unter starkem Rühren einlaufen und trennte die invertinbeladene in einer rasch auslaufenden Zentrifuge von der Mutterlauge ab, die Geruch und Farbe behielt. Das mit reinem Wasser dreimal gewaschene Adsorbat eluierten wir zwei Male, im ganzen mit 12 l 0,1proz. Ammoniak, in anderen Versuchen nur etwa mit der Hälfte dieser Menge. Man kann nach dem Anrühren in den Bechern der Zentrifuge entweder in dieser die Hauptmenge des Tonerdeschlammes beseitigen und durch Absaugen mit einer dünnen Schicht Kieselgur auf gehärteten Filtern sehr rasch vollends klären [30] oder statt dessen die ganze Suspension auf gehärteten Filtern absaugen, was mehr Zeit erfordert.

Die Elution, fast farblos und geruchlos, gab noch zahlreiche Eiweißfällungen, blieb aber beim Aufkochen klar. Von ammoniakalischer Silberlösung wurde sie nicht, aber von Kupfersulfat stark gefällt. Die Elutionsausbeute betrug 70,5% (M.Z.Q. 80,5), aber als die Flüssigkeit vor der nächsten Fällung vorsichtig im Vakuum zum halben Volumen eingedampft werden mußte, sank der Invertinwert auf M.Z.Q. 71,7; aus dem Trockengewicht einer Probe berechnete sich für das Invertin der Elution der Zeitwert 2,75.

Eindampfen im Vakuum. Für vorsichtiges Abdampfen wäßriger Lösungen in großen Mengen fehlen den chemischen Laboratorien zweckmäßige Einrichtungen. Man pflegt mit zu geringer Wärmezufuhr zu destillieren, die Dämpfe durch zu enge Wege zu führen und gläserne Vorlagen anzuwenden, die für die Kühlung unbrauchbar sind. Die besten Ratschläge hat F. V. SOXHLET¹ bei der Beschreibung seines Verdampfapparates für große Flüssigkeitsmengen gegeben, der mit einem sehr wirksamen metallenen Doppelkugelhühler ausgestattet ist.

Die Versuchsanordnung von SOXHLET haben wir in einigen Beziehungen verbessert: z. B. durch Anwendung einer leistungsfähigen rotierenden Ölpumpe anstatt der Wasserstrahlpumpe, einer kupfernen 5 l-Saugflasche statt einer gläsernen als Vorlage, einer Sole von minus 20° zum Durchströmen des Metallkühlers und des die Vorlage enthaltenden Bottichs.

¹ Chem. Ztg. Bd. 18, S. 721 [1894].

Die Sole wird von einer im Keller direkt unterhalb des Arbeitsraumes stehenden Kohlensäure-Kältemaschine von L. A. RIEDINGER in Augsburg geliefert und von einer kleinen Zentrifugalpumpe durch eine gut isolierte Rohrleitung zu den Ventilen gedrückt, um von den Apparaten kontinuierlich wieder zum Solebehälter in den Keller zurückzufließen. Die Kältemaschine leistet für die Kühlung der Chlorcalciumlösung in der Stunde 2300 Calorien bei einem Kraftbedarf von 1,75 P.S. für den Kompressor. An Stelle des von SOXHLET angewandten [31] Wasserbades, dessen Dampferzeugung auch mit sechsfachem Brenner nicht ausreicht, verwenden wir ein an die Dampfleitung angeschlossenes Bad mit einer Filzauflage, um stärker erhitzen und die Wärmezufuhr dem Gang der Verdampfung besser anpassen zu können. Auf den Filzing ist fest aufgesetzt der kurz- und weithalsige Jenaer Glaskolben von 34 bis 51 Inhalt, dem durch ein Nachsaugerohr ohne Unterbrechung der Destillation beliebige Flüssigkeitsmengen zugeführt werden. Die Wege des Dampfes (Kolbenhals, Ableitungsrohr) haben sehr große Durchmesser. Die Destillation wird, wie SOXHLET angegeben, mit Wasser begonnen, um Überhitzung der temperaturempfindlichen Lösungen vor Beginn des Siedens zu verhindern. Sobald sich Dampfblasen entwickeln, kühlt sich der Kolbeninhalt schnell ab, und wenn die gewünschte Temperatur erreicht ist, kann mit dem Nachsaugen der Enzymlösung begonnen werden. Da die nachströmende Flüssigkeit Luft enthält, ist es unnötig, eine Capillare anzuwenden. Das Zufließen wird mit einer Klemmschraube so reguliert, daß ebenso viel Lösung nachströmt als Wasser abdestilliert, so daß die Flüssigkeitsmenge im Kolben annähernd gleich bleibt. Wenn alle Lösung nachgesaugt ist, wird die Klemmschraube ganz geschlossen und das Nachsaugerohr durch eine Capillare ersetzt, da die Klemmschraube allein keine genügende Regelung des Luftstromes erlaubt. Um die Destillation abzubrechen, läßt man nach dem Abstellen des Dampfes die Temperatur im Kolben weiter sinken, vermehrt das Einströmen der Luft durch die Capillare und unterbricht die Verbindung zwischen Vorlage und Pumpe.

Die Destillationstemperatur beträgt 14 bis 17° (bei SOXHLET unter Anwendung einer Kaltmischung 24 bis 26°), die Leistung in der Stunde 2 bis 3 l.

Dialyse¹. Die Kollodiumdialysatoren waren bei mäßiger Dicke für Invertin nicht undurchlässig, sie sind aber auch als leicht hydrolysierbare und leicht reduzierbare Salpetersäureester der Cellulose nicht so indifferent und harmlos, wie [32] gewöhnlich angenommen wird. Wir verwenden als Dialysatoren die sog. Fischblasen des Handels und halten durch ununterbrochenes Einleiten von Stickstoff die Flüssigkeit in lebhafter Bewegung. Die Dialyse erfolgt gegen strömendes destilliertes Wasser und dauert gewöhnlich 3 Tage. Leider sind aber auch diese Dialysatoren unzuverlässig. Die Proteinsubstanz dieser Häute unterliegt Zersetzungen, ihre stickstoffhaltigen Abbauprodukte gehen in die Enzymlösungen über. Überdies ist es nicht ausgeschlossen, daß diese Membranen Invertin aus seinen reinen Lösungen adsorbieren.

¹ Vgl. den Abschnitt „Zur Dialyse“ in Abhandlung I, S. 55.

Zweite Bleifällung. Das Verhalten des Invertins ist nach der Reinigung mit Aluminiumhydroxyd noch in solchem Maße von seinen Begleitstoffen abhängig, daß man für die weiteren Fällungen mit Bleiacetat nur Beispiele, aber keine Regeln geben kann. In unserem Versuche, den die Tab. 7 vollständiger darstellt, als es in der Beschreibung geschehen kann, sind $\frac{1}{3}$ des aus dem Tonerdeadsorbat eluierten Invertins bei der zweiten Fällung mit Bleiacetat in den Niederschlag gegangen, während in einem anderen, sonst ähnlichen Versuche, den die Tab. 8 wiedergibt, die Fällung das Enzym sogar quantitativ enthielt.

Dabei, aber vielmehr bei noch höherem Reinheitsgrad hat auch die Verdünnung des Invertins einigen Einfluß. Wenn seine verdünnte Lösung auf Zusatz von Bleiacetat klar bleibt, so gibt sie gewöhnlich nach dem Einengen weitere, oft noch beträchtliche

[33] Tabelle 7. Beispiel der Fraktionierung durch Bleifällung.

I. 13 kg Brauerhefe, Zeitw. 286, M.Z.Q. 230

26.5 l Autolysat, Zeitw. bez. auf Trockengewicht 180, M.Z.Q. 172

↓
Vollständige Bleiacetatfällung

↓
Elution durch Arsenat, 66%, M.Z.Q. 114

↓
Tonerdeadsorbat

↓
Elution durch Ammoniak, 70.5%, M.Z.Q. 80.5, nach
Eindampfen 71.7 (Zeitw. 2,75)

II. Bleiacetatfällung 70% : Restlösung 21%, M.Z.Q. 15,
eingedampft (durch Verlust 10)

↓
Elution durch Arsenat, 89%,
M.Z.Q. 50.4 (Zeitw. 0,35)

↓
III. Bleiacetatfällung 26%
: Restlösung 74%, M.Z.Q. 30,8

↓
Elution durch Arsenat
38%, M.Z.Q. 4,9

↓
Eingeengt M.Z.Q. 3,3,
Dialysiert 2,3
Präparat p (Zeitw. 0,29)
(P-Gehalt 0,02)

IV. Bleiessigfällung : Restlösung
M.Z.Q. 42,6

↓
Elution durch Arsenat
56%, M.Z.Q. 2,3
eingeengt
M.Z.Q. 30,4

V. Bleiessigfällung : Restlösung

↓
Elution durch Arsenat M.Z.Q. nach Dialyse 25
10%, M.Z.Q. 0,53
Präparat n₁ (Zeitw. 0,636)
(P-Gehalt 0,006)

↓
Dialysiert M.Z.Q. 0,3
Präparat o
(Zeitw. 0,54)

↓
a. d. Hälfte
Tonerdeadsorbat

↓
Phosphateelution 29%
M.Z.Q. 3,6

↓
Dialysiert und eingeengt
M.Z.Q. 2,6 Präparat n₂
(Zeitw. 0,35 bis 0,48)
(P-Gehalt 0,078)

[34] Tabelle 8. Zweites Beispiel der Reinigung durch Bleifällungen
 10-l Neutralautolysat (M.Z.Q. 82), Zeitw. bez. auf
 Trockengewicht 250

Erste Bleiacetatfällung (vollständig)	
Elution durch Phosphat 20% (M.Z.Q. = 67,4)	
Tonerdadsorbat	
Elution durch Ammoniak 0,5% (M.Z.Q. = 187), nach Eindampfen 41	
Zweite Bleiacetatfällung (vollständig)	
Elution durch Arsenat 84% (M.Z.Q. = 20,5)	
Verarbeitung der ersten Hälfte:	
Nach Ausfällen des Arsens (M.Z.Q. = 12,1)	
Dritte Bleiacetatfällung 45%	Restlösung 88% (M.Z.Q. = 60)
Elution durch Arsenat 20% beim Stehen zersetzt	Eingeengt (M.Z.Q. = 30)
	Dialysiert (M.Z.Q. = 1,8)
	Eingeengt (M.Z.Q. = 1,1)
	Präparat <i>l</i> (Zeitw. 0,20, P-Gehalt = 0,7)
Verarbeitung der zweiten Hälfte:	
Dritte Fällung durch Bleisäure (vollständig)	
Elution durch Arsenat 20% (M.Z.Q. = 10)	
Nach Ausfällen des Arsens (M.Z.Q. = 0,2)	
Eingeengt (M.Z.Q. = 2,5)	
Dialysiert (M.Z.Q. = 0,2)	
Präparat <i>m</i> (Zeitw. 0,29, P-Gehalt = 0,4)	

Fällungen. Die Konzentrationsunterschiede bei der zweiten Reinigung mit Bleiacetat waren nicht groß. Der Menge-Zeit-Quotient 1 war in unserem Versuche in 105 ccm, in anderen Beispielen in 75 bis etwa 200 ccm enthalten.

Die ganze Menge der Elution versetzten wir allmählich und vorsichtig mit dem Bleiacetat, indem wir in einer Probe mittels einer kleinen Zentrifuge untersuchten, ob die Flüssigkeit noch weiteren Zusatz vertrug, ohne daß Blei in der klaren Lösung mit Schwefelwasserstoff nachweisbar wurde. Erforderlich waren hier 20 g Bleizucker. Die Hauptmenge des Niederschlags setzte sich beim Zentrifugieren gut ab, die Restlösung ließ sich aber erst durch Kieselgurfiltration klären. Diese [35] Mutterlauge (M.Z.Q. = 15) wurde gemeinsam mit der die Hauptmenge des Invertins enthaltenden weiteren Restlösung (M.Z.Q. = 36,8) verarbeitet, welche die Elution des zweiten Bleiniederschlags bei erneuter Fällung mit Bleiacetat hinterließ. Die vereinigten, von den Bleiniederschlägen abgetrennten Flüssigkeiten wurden ein viertes und nach Einengen ein fünftes Mal, und zwar nun mit basischem Bleiacetat gefällt, bevor aus der letzten Restlösung (M.Z.Q. = 25) durch Dialyse und Eindampfen das Analysen-

präparat n_1 , nach erneuter Reinigung mittels der Tonerdeadsorption das Präparat n_1 hervorging.

Diese Invertinpräparate aus den Restlösungen sind infolge der genügend oft wiederholten Abscheidung von Bleiniederschlägen die phosphorärmsten. Ihnen steht gegenüber das Invertin der Bleiacetatfällung, das den Phosphor mitschleppt. Aber auch hier gelingt es, dadurch, daß Phosphorkörper beim Eluieren in den Bleiverbindungen zurückgelassen werden, sehr phosphorarme Präparate zu isolieren. Zu diesem Zweck wurde das Invertin aus der zweiten Bleifällung durch Arsenat eluiert; aus der Elution (3 l. M.Z.Q. = 50) nach Ausfällung der Arsensäure mit Magnesiumacetat, Ammoniak und Ammoniumchlorid zum dritten Male mit Bleiacetat (6 g) gefallt und wiederum mit Kaliumarsenat (nun von 0,25 prozentigem mit 0,05 % Ammoniak) freigelegt. Die Elutionsausbeute belief sich dabei auf 38 % gegenüber 22 % in der entsprechenden Phase des Versuchs der Tab. 8. Es ist wahrscheinlich, daß eben dieser Schwerzerlegbarkeit der dritten oder einer noch späteren Bleifällung die enzymatische Reinheit, namentlich der niedrige Phosphorgehalt dieser Fraktionen zu verdanken ist.

Schon in der Elution aus der zweiten Bleifällung hat das Invertin einen die bisher beschriebene Konzentration übertreffenden Reinheitsgrad erreicht, der durch den Zeitwert 0,35 der Lösung ausgedrückt wird. Er ist durch die weiteren Fraktionierungen, welche die Tab. 7 verzeichnet, nur noch ganz wenig verbessert worden; die Zeitwerte der Präparate n_1 , o und p senken sich bis zu 0,29, die besten Zeitwerte, diejenigen der Präparate l und m der Tab. 8 bis zu 0,29 und 0,20. Die Zersetzlichkeit des an Schutzstoffen armen Enzyms und die Neuaufnahme von Beimischungen, hauptsächlich aus [36] der Dialysatorsubstanz, haben die durch weitere Anwendungen der Adsorptionsmethoden erzielten Verbesserungen aufgehoben.

In einem anderen, mit 18 l. Autolysat nach HUDSON (M.Z.Q. = 78,2) ausgeführten Versuche, q der Tab. 6, erreichte die Arsenatelution (M.Z.Q. = 27,8) aus der zweiten Bleifällung bei einer Ausbeute von 87 % den Zeitwert 0,26.

Es scheint, daß die Präparate aus den Bleifällungen, die schon früh im Gang der Reinigung den Hefegummi verloren haben, etwa vom Zeitwert 0,35 an empfindlich werden, also schon in der Elution aus dem zweiten Bleiniederschlag. Nach den weiteren Bleifällungen ist in den Elutionen und in den Restlösungen die Zersetzlichkeit noch gesteigert. Die Lösungen werden schon bei mäßigem Einengen im Vakuum enzymatisch schwächer, weitere Einbußen an Invertin erleiden sie bei der Dialyse, nochmaliger Verlust trat bei vollständigem Eindampfen ein. In diesen Erscheinungen war aber keine Regelmäßigkeit. Wir beobachteten Invertinlösungen, die ihre enzymatische Wirksamkeit beim Stehen teilweise oder gänzlich einbüßten, andere, in denen die Abnahme bis zu einem gewissen Punkt fortschritt und dann stillstand, endlich auch ganz haltbare Lösungen. Namentlich die eingengten reinen Lösungen nach der Dialyse änderten bei wochenlangem oder sogar monatelanger Beobachtung ihren Invertinwert, wie die Tab. 9 zeigt, fast gar nicht.

Tabelle 6. Beständigkeit von Invertinlösungen beim Stehen.

Nr.	Präparat	Puffer der Festfällung Lösung	Reaktionsmethode		Abnahme an α
			$\frac{1}{t} \ln \frac{a}{a-x}$ in 100 g	$\frac{1}{t} \ln \frac{a}{a-x}$ am Ende	
1.	α_1 der Tab. 7:				
	1proz. Lösung	1.4	2.70	2.77	0
	0.5proz. Lösung	1.4	2.75	2.75	0
	0.5proz. Lösung	1.4	2.75	2.75	0
2.	α_2 der Tab. 8:				
	0.2proz. Lösung	1.2	2.25	2.14	5
	α_3 der Tab. 8:				
	0.1proz. Lösung	1.3	2.65	2.15	0

[37] In der ersten Abhandlung ließen wir nur die Zeitwerte gelten, die den trocken isolierten Invertinpräparaten (Nr. 171 und 172; 0.86, Nr. 173; 0.725, Nr. 174; 0.67) nach dem Wiederauflösen zukamen oder ausnahmsweise nach der Dialyse unmittelbar vor dem Abdampfen (Nr. 174 0.55). Es war auch in einer Anzahl von Fällen (S. 100 und 101) schon erreicht worden, daß Eindampfen und Dialyse ohne Verlust verlief, während in anderen Beispielen bei den letzten Operationen Enzymeinbuße vorkam. Von den Ergebnissen der Reinigung und Fraktionierung nach der Bleifällungsmethode läßt sich nun ein zutreffendes Bild nur mit den Invertinzeitwerten der Lösungen vor den letzten Vornahmen geben. Daher sind in die Tab. 6, 7 und 8 die Zeitwerte der neuen Präparate aufgenommen, die aus den Trockengewichten und den enzymatischen Wirkungen vor dem Eindampfen berechnet sind, und diese Zahlen wurden

Tabelle 6a. Abnahme der Invertinwirkung beim Eindampfen und Dialysieren.

Präparat	1. Verdünnte Lösung, Rest- lösung oder Elution vor Fällung und Dialyse	2. Ungedünnte Lösung vor Dialyse	3. Dialysierte Lösung, vor dem Eindampfen	4. Nach Dialyse und nach starkem Ein- dampfen	5. Trocken- präparat nach Wiederauflösen
Elution d. 2. Bleifäll. Tab. 6	0.35		1.3		
α_1 der Tab. 7	bleihaltig, nicht bestimmt		0.66	0.66	
α_2 der Tab. 7	0.34		0.65	0.65	
α_3 der Tab. 7	0.29	0.44	0.62	0.63	
α_4 der Tab. 8	0.26	0.24	0.60	0.64	1.07
α_5 der Tab. 8	0.29	0.25	0.42	0.49	
α_6 der Tab. 6			1.07		1.07
α_7 der Tab. 6	0.23	0.3			
α_8 der Tab. 6	0.3	0.4			
α_9 der Tab. 6	0.22	0.93	1.03		1.09
					b. Zus. A
					Gummi
					1.12 a. Zus.
α_{10} der Tab. 6	0.44	0.34	0.66		
α_{11} der Tab. 6	filtriert	0.67	0.9		2.1
α_{12} der Tab. 6	0.93	1.25	2.1		

auch [38] hier angeführt. Wenn keine Ausflockung eintrat und keine Filtration nötig war, so setzte man also die Invertinwirkungen der Elutionen und der Restlösungen

vor dem Einengen, Dialysieren und Abdampfen in die Rechnung ein. Diese Darstellung der Reinheitsgrade soll in der Tab. 10 durch die viel ungünstigeren Zahlen ergänzt werden, welche die Invertinpräparate nach den letzten Operationen ergeben haben.

Die neuen Präparate geben, wie die folgende Zusammenstellung zeigt, keine charakteristischen Reaktionen, manche liefern zwar mit Pikrinsäure und mit Phosphorwolframsäure Niederschläge oder Trübungen, aber wahrscheinlich nur infolge von Verunreinigungen, die aus der Substanz des Dialysators stammen.

Verhalten einiger Invertinpräparate.

	Abhandlung I, Nr. 12 (u. 174) (Zeitw. 0,72 bis 0,50) 0,2 p.p.m.	Abhandlung II, Nr. 1 (Zeitw. 1,1 0,2 p.p.m.)	η_{inh} (Zeitw. 0,25 0,2 p.p.m.)	n_D (Zeitw. 0,5 0,2 p.p.m.)
Bleiacetat	schwacher Niederschlag			
Bas. Bleiacetat	starke Fällung		Trübung	
Uranylacetat				
Fehlingsche Lösung		ein wenig Niederschlag		
Fehling nach Erhitzen mit Säure		reduziert		
Millonsche Reaktion				
Biuretprobe				
Probe von Molisch		positiv		

C. Phosphorgehalt der Präparate.

1. Die analytischen Methoden.

Von den folgenden analytischen Angaben, die sich auf die verschiedenen Präparate und auf verschiedene Fraktionen der wenigen genauer untersuchten Präparate beziehen, sind allein [39] die den Phosphorgehalt betreffenden abschließend. Dagegen sind die C-, H- und N-Bestimmungen nur Vorarbeiten, welche die Mängel unserer präparativen Methoden aufdecken sollen. Namentlich die Stickstoffgehalte des Invertins sind noch wesentlich gefälscht durch Beimischungen, die bei der Fortführung der Versuche vermieden werden müssen.

Die Grundlagen unserer analytischen Angaben werden in einer demnächst folgenden Abhandlung von R. KUHN*: „Zur Mikrobestimmung der Phosphorsäure“ eingehend behandelt. Darin wird erreicht, daß die alkalimetrische Bestimmung der Phosphorsäure im Molybdatniederschlag sowie die gravimetrische Bestimmung als Molybdat bis zu sehr geringen Phosphormengen anwendbar werden (die maßanalytische bis unterhalb von 0,1 mg P, die gewichtsanalytische bis 0,3 mg P) und das Gebiet der nephelometrischen Phosphorbestimmung (ungefähr von 0,2 mg P an abwärts) beträchtlich überschneiden. Die bisherige Lücke zwischen der üblichen analytischen Bestimmung und der nephelometrischen suchten schon H. v. EULER und O. SVANBERG¹ in ihrer Arbeit über den Phosphorgehalt des Invertins zu überbrücken. Für den Bereich von 0,1 bis 0,5 mg P empfehlen v. EULER und SVANBERG eine auf $\pm 10\%$

* Abh. 14.

¹ Diese Zs. Bd. 112, S. 282 [1921].

genaue Mikrobestimmung, die auf empirischer Kalibrierung der so geringen Phosphorsäuremengen bei der Titration der Molybdatfällung mit H_2NaOH beruht.

Die folgenden Phosphoranalysen, ausschließlich Mikrobestimmungen, sind nach Zerstörung der organischen Substanz durch die Soda-Salpeter-Schmelze in einem Platinschiffchen zum Teil nach dem Verfahren von H. LUBB¹⁾ gravimetrisch ausgeführt, zum Teil nephelometrisch nach H. KLEINMANN²⁾. Die Gewichtsbestimmungen werden bis zu P-Gehalten von 0,3 oder 0,2% angewendet, und zwar bei so phosphorarmen Präparaten mit 20 bis 10 mg Substanz entsprechend 0,05 bis 0,03 mg P und [40] 2 bis 3 mg Molybdatfällung; der mögliche Fehler betrug $\pm 2\%$ vom gefundenen P.

Für die noch viel phosphorärmeren Präparate z. B. Invertin mit 0,006% P war die mit Strychninphosphormolybdat in salzsaurer Lösung ausgeführte nephelometrische Bestimmung nach H. KLEINMANN sehr befriedigend. Die Phosphormengen gingen herunter bis 0,0006 mg in 25 cem, die angewandte Substanz betrug 10 mg, der Molybdatniederschlag wurde 0,05 mg ausmachen, der mögliche Fehler stieg auf $\pm 10\%$ vom gefundenen P, bei etwas größeren Mengen nur auf $\pm 5\%$.

Die Phosphorbestimmung in den infolge der Elution durch Arsenat aus Bleifällungen arsenhaltigen Präparaten geschah mikroanalytisch nach Entfernung des Arsens entsprechend der von P. JANNASCH und T. SEIDEL³⁾ empfohlenen „Bestimmung und Trennung des Arsens durch einfaches Kochen seiner salzsäuren Lösung bei Gegenwart von Hydrazinsalzen und Bromkali“. Das Arsen selbst ermittelten wir ebenfalls mikroanalytisch nach dem in F. P. TREADWELL'S Quantitativer Analyse (7. Aufl., 1917, S. 172) angeführten Verfahren von C. R. SANGER und O. F. BLACK⁴⁾, in diesem Falle nach Veraschung mit Neumannschem Säuregemisch.

2. Phosphorhaltiges Invertin.

Unsere Bestimmungen des organisch gebundenen Phosphors in den nach WILLSTÄTTER und RACKE mittels der Adsorptionsmethode gereinigten Präparaten zeigt in Übereinstimmung mit den Ergebnissen von H. V. EULER und O. SVANBERG Proportionalität zwischen Phosphorgehalt und enzymatischer Wirksamkeit. Das Produkt Zeitwert : % P liegt in einigen Beispielen von sehr weit differierendem Reinheitsgrad (Minutenwert 12 bis 1) und aus sehr verschiedenen Darstellungsweisen in den engen Grenzen 2,2 bis 2,4. Für die Präparate von EULER und SVANBERG berechnet sich allerdings ein etwas niedrigeres Produkt, nämlich 1,44 und 1,55. Diese Differenz könnte wohl dadurch erklärt werden, daß andere kohlehydratspaltende [41] Enzyme, die in ihrer Zusammensetzung der Saccharase nahestehen wurden, diese in wirksamem oder verdorbenem Zustand begleiten und zwar bei verschiedenen Hefen in verschiedenen Mengenverhältnissen. Der Quotient Saccharasezeitwert : Raffinasezeitwert beträgt

¹⁾ H. LUBB in F. PREGL, Die quantitative organische Mikroanalyse (Berlin 1917; H. LUBB in Abderhaldens Hdb. d. biolog. Arbeitsmethoden, Abt. I, Teil 3, Liebig 19, S. 374 [1919]).

²⁾ Biochem. Zs., Bd. 60, S. 19, 45, 95, 115, 150 [1916].

³⁾ Jb. für prakt. Chem., [2] Bd. 91, S. 133 [1914/15].

⁴⁾ Jb. Soc. Chem. Ind., Bd. 26, S. 1115 [1907].

z. B. bei Löwenbrauereihefe ungefähr 11,3, bei dänischer Brauereihefe nur 5,1¹. Auf ein und dieselbe Menge Saccharase, die gemessen wird, kann bei Verarbeitung verschiedener, z. B. bayerischer oder schwedischer Brauereihefe, eine mehr oder weniger große Menge ähnlich zusammengesetzter anderer Zuckerenzyme treffen und bei allen Adsorptionsvorgängen mitgehen. Es ist schon bekannt², daß nicht einmal die Elution eines Saccharase-Maltase-Adsorbates in Tonerde durch Saccharose oder Maltose oder eines Saccharase-Raffinase-Adsorbates durch Saccharose spezifisch genug ist, um die zwei Enzyme zu trennen oder auch nur das Verhältnis zwischen ihnen zu verschieben.

Präparat	Zeitwert	Angew. Substanz (mg)	Gef. Molybdäufällung (mg)	P %	Prod. P. Zeitwert
Nr. 1. Invertin aus fraktioniert, enzymat. Entleerung, 1. Präp., Abh. II, S. 138	1,4	12,10	14,31	1,72	2,41
Nr. 2. Ebenso, 2. Präparat	1,0	10,24	15,23	2,10	2,10
Nr. 3. Invertin, Reinigung nur durch Tonerdeadsorbat, Elut. in Phosph., Dialyse, Acetontällung	12,0	23,44	2,66	0,183	2,20
Nr. 4. And. Präp., ähnlich gereinigt	4,7	17,10	5,93	0,304	2,37

[42] Gesetzt, das Invertin und die ähnlichen Enzyme seien Phosphorverbindungen, dann wäre der Phosphorgehalt ein besseres Maß für die enzymatische Reinheit und Konzentration eines Präparates als die spezifische Zuckerspaltung durch eine Enzymkomponente.

Die Kombination der Bleifällung und Tonerdeadsorption führte bei einigen der ersten Beispiele zu den Präparaten *d* und *i* der Tab. 6 mit zwar noch hohem Phosphorgehalt, aber doch niedrigerem Produkt aus demselben mit dem Zeitwert. Es handelt sich nur um organisch gebundenen Phosphor; 5,30 mg Präparat *i* gaben, bei 70° mit dem Molybdänreagens versetzt, in 24 Stunden keine Trübung.

Präparat	Zeitwert	Angew. Substanz (mg)	Gef. Molybdäufällung (mg)	P %	Prod. P. Zeitwert
Nr. 5. Präparat <i>d</i> der Tab. 6	0,9	11,23	9,70	1,25	1,13
Nr. 6. Präparat <i>i</i> der Tab. 6	1,0	12,60	15,83	1,83	1,83

Bei zwei weiteren Präparaten *f*₁ und *f*₂ (Tab. 6) gelang es noch ohne wesentliche Verbesserung des Verfahrens, die Phosphorzahl weiter herabzumindern. Sie war nicht mehr dem Zeitwert umgekehrt, sondern annähernd direkt proportional.

Nr. 7. Präparat <i>f</i> ₁ der Tab. 6	0,82	16,74	6,49	0,57	
Nr. 8. Präparat <i>f</i> ₂ der Tab. 6	0,44	9,99	2,24	0,33	

3. Fraktionierung des Invertins.

Daraus geht hervor, daß für die hohe Phosphorzahl, zum mindesten für 90% des Phosphors, ein oder mehrere hartnäckige Begleiter verantwortlich sind. Entweder haben sie sich bei den Präparaten *f*₁ und *f*₂ in den Restlösungen angereichert,

¹ R. WILLSTÄTTER und R. KUHN, Diese Zs. Bd. 115, S. 180 [1921]; mit dem Maltasezeitwert gibt der Saccharasezeitwert noch viel weiter differierende Quotienten, vgl. R. WILLSTÄTTER und W. STEIBELT, Diese Zs. Bd. 115, S. 211 [1921].

² R. WILLSTÄTTER und R. KUHN, Diese Zs. Bd. 110, S. 53 [1921].

oder die Elution des Bleiniederschlags, und zwar der zweiten Fällung, ist für die Saccharase spezifischer [43] geworden. Über diese Möglichkeiten läßt sich bei der zweiten Bleifällung durch eine Fraktionierung entscheiden, nämlich durch den Vergleich des Invertins in der Restlösung h (Tab. 6) von der Bleifällung und in der Elution des Niederschlags g .

Nr. 6. Restlösung h ; Zeitwert 0,60

2,50 mg gaben 3,72 mg Molybdätfällung. — Nach Pregl: gaben 2,52 mg Substanz 0,078 mg Asche, 0,83 mg CO_2 und 3,31 mg H_2O . — Mikro-Dumas: 2,50 mg gaben 0,60 ccm trockenen Stickstoff (nach der Preglschen Korrektur von 2%) bei 20°C und 750 mm. — Bestimmung des leicht abspaltbaren Ammoniaks nach dem Vorbild des Mikro-Kjeldahl: 0,492 mg gaben bei erschöpfender Destillation mit 20proz. Kalilauge Ammoniak entspr. 0,700 ccm 1% HCl d. 1,226% N (2,26% für aschefreie Substanz).

Nr. 10. Elution g aus der zugehörigen Bleifällung; Zeitwert 0,86

2,52 mg gaben aus der Asche der nachstehenden Elementaranalyse 13,06 mg Molybdätfällung. — Nach Pregl: gaben 3,382 mg Substanz 0,730 mg Asche, 0,60 mg CO_2 und 2,68 mg H_2O . — Mikro-Dumas: 2,710 mg gaben 0,267 ccm trockenen Stickstoff (korrig.) bei 20°C und 750 mm. — Bestimmung des abspaltbaren Ammoniaks: 2,875 mg gaben bei der Destillation mit 20proz. Kalilauge Ammoniak entspr. 0,022 ccm 1% HCl d. 1,466% N (5,28% für aschefreie Substanz).

a) Präp. h		b) Präp. g	
Asche	1,14%	Asche	13,06%
P	0,226	P	4,96
C	48,03	C	5,47
H	6,64	H	6,29
N	14,13	N	17,13
Aschefreie Subst.		Aschefreie Subst.	
C	48,68%	C	47,01%
H	6,71	H	7,26
N	14,37	N	14,39

Der Phosphorkörper hat sich in dem gefällten Anteil angereichert und ist vollständiger als bei den Präparaten f_1 und f_2 eluiert worden. Es wird daher erreichbar sein, durch wiederholte fraktionierte Fällung mit Bleiacetat die Restlösung noch ärmer und frei von Phosphor zu gewinnen. Schwieriger ist es, im gefällten Anteil den Phosphor abzutrennen. Wenn aber schon in den Hefeauszügen die Anwesenheit der Phosphorsäure unvermeidbar ist, so sind doch die Phosphate wenigstens als Eluenten zu umgehen. Der hartnäckig anhaftende Phosphor kann in Form von adsorptiv festgehaltenen, sehr träge dialysierbaren Phosphationen vorliegen. Zu ihrer Entfernung kommt [44] nach den eindringenden Untersuchungen von W. PAUL¹⁾ an anorganischen Kolloiden und nach den wichtigen Beobachtungen von M. SAMEC²⁾ über Amylophosphorsäure entweder Elektrodialyse oder Ersatz durch analytisch leicht zu unterscheidende, isomorphe Ionen in Betracht. Der letztere Weg, nämlich die Anwendung von Arsensäure statt der Phosphorsäure führt bei der Elution der invertinhaltigen Niederschläge zum Ziel, da sowohl die Tonerdeadsorbate wie die Bleifällungen sich gegen Arsenate, übrigens auch gegen andere dreiwertige Anionen wie Citrate, quantitativ ebenso wie gegen Phosphate verhalten.

¹⁾ Der allgemeine Bauplan der Kolloide, Kolloid Zs., Bd. 27, 2, S. 46 [1921].

²⁾ Kolloidchem. Beihefte Bd. 6, S. 23 [1913]; M. SAMEC und H. HAERDTL, IX. Mitt., ebenda, Bd. 12, S. 281 [1921].

Auf diese Weise ist bei der Restlösung *l* zum ersten Male erreicht, daß der Phosphorgehalt 10mal niedriger ausfällt als oben bei der Restlösung *h* und bei der zu *l* gehörenden Elution der Bleifällung *m*.

Nr. 11. Restlösung *l*, Zeitwert 0,29.

17,194 mg gaben nach Abdestillieren des Arsens nephelometrisch 0,0047 mg P. — Nach PREGL gaben 5,801 mg Substanz 0,226 mg Asche, 8,667 mg CO₂ und 2,557 mg H₂O. — Mikro-Dumas: 2,492 mg gaben 0,280 cem trockenen Stickstoff (korr.) bei 22,5° und 715 mm. — 10,48 mg gaben 1,40 mg phosphathaltiges Ammoniumarsensäurestrychnimmolybdat (vgl. die Phosphorbestimmung von G. EMMERSON).

Nr. 12. Elution *m*, Zeitwert 0,29.

11,03 mg gaben 2,27 mg Molybdätfällung. — 9,19 mg gaben nach Abdestillieren des Arsens nephelometrisch 0,0273 mg P. — Nach PREGL gaben 6,162 mg Substanz 0,947 mg Asche, 8,705 mg CO₂ und 3,435 mg H₂O. — Mikro-Dumas: 2,901 mg Substanz gaben 0,272 cem trockenen Stickstoff (korr.) bei 19,0° und 708 mm.

11) Präp. <i>l</i>		12) Präp. <i>m</i>	
Asche	Aschefreie Subst.	Asche	Aschefreie Subst.
P 0,027		P 0,297	
As 0,3 ± 0,2		As 0,000	
C 42,39	C 44,02%	C 48,53	C 45,53%
H 4,96	H 5,16	H 6,24	H 7,37
N 12,21	N 12,71	N 14,86	N 17,49

[45] Die Kombination der fraktionierten Bleifällung und der Arsenateluption führte in dem Versuche der Tab. 7 zum Ziel. Nach 5 Fällungen, davon 4 fraktionierten, mit Bleiacetat und Bleiessig wurde eine Restlösung *n*₁ gewonnen, die noch 35% des vor der ersten Fraktionierung vorhandenen Invertins enthielt mit einem Phosphorgehalt von nur mehr 0,006%. Auch in dem gefällten Anteil *f* (Zeitwert 0,29) war der Phosphorgehalt auf 0,02% herabgedrückt.

Nr. 13. Restlösung *n*₁, Zeitwert 0,30.

10,10 mg gaben nach Abdestillieren des Arsens 0,00005 mg P.
17,08 mg gaben nach Abdestillieren des Arsens 0,000105 mg P.

Nr. 14. Elution *f*, Zeitwert 0,29.

10,70 mg gaben nach d. Arsendestill. nephelometrisch 0,00219 mg P.

Präp. <i>n</i> ₁	Präp. <i>f</i>
P 0,0004%	P 0,021%
P 0,0001	

D. Abhängigkeit des Invertins von der Verteilung und der Reinheit.

I. Theoretischer Teil.

Die leitende Betrachtung in diesen Arbeiten gründet sich auf die Beobachtung, daß sich das Invertin mit Begleitstoffen assoziiert findet, die auf einen gewissen Teil seiner Eigenschaften Einfluß haben, und sie gipfelt in der Auffassung, daß das Enzym aus einem kolloiden Komplex besteht, dessen aktive Gruppe rein chemisch wirkt. Für die Einflüsse der Begleitstoffe und der Verteilung sollen die Grenzen gesucht werden. Wie weit sind die Eigenschaften des Invertins vorgetauscht oder verhüllt

¹ Abderhaldens Hdb. d. biolog. Arbeitsmethoden, Abt. I, Teil 3, Heft 5, S. 613 [1921].

durch die zufällig mit ihm vergesellschafteten Stoffe und wie weit ist die Wirkung des Invertins von seinen kolloiden Eigenschaften bedingt. Wenn die Wirkung des Invertins auf den Rohrzucker rein chemisch, nicht als Kolloidfunktion erklärt wird, also ohne Abhängigkeit von Verteilung und Teilchengröße, ist es dann doch möglich, daß die enzymatische Aktivität mit dem kolloiden Zustand des Enzyms steht und fällt?

[46] Diese Fragen scheinen nicht beantwortet, kaum gestellt zu sein. Entweder wurden die Enzymwirkungen vom Standpunkt des Massenwirkungsgesetzes und der Theorie der Elektrolytlösungen, oder sie wurden als Kolloidphänomene betrachtet.

I. Zur Geschichte.

W. M. BAYLISS¹ wie auch G. S. HEDIN² sowie J. M. NELSON³ betrachten den Primärvorgang der Enzymreaktion nicht als spezifisch chemisch, sondern physikalisch. Die Abhängigkeit der Invertinwirkung von der Rohrzuckerkonzentration und die Invertinkinetik sucht NELSON als Adsorptionsvorgänge kolloidchemisch zu erklären. Nach BAYLISS kommt die Enzymwirkung zustande durch eine spezifische Adsorption des Substrats an Enzymteilchen, nicht als eine Zwischenreaktionskatalyse infolge chemischer Affinität zwischen Enzym und Substrat, sondern durch bloße Konzentrationserhöhung der Komponenten Substrat und Wasser an den Grenzflächen der Enzymteilchen. „We may suppose that, in hydrolysis, for example, the substrate is brought into intimate relation with water on the surface of the particles of the enzyme.“ „It must be understood, that adsorption is merely a preliminary stage, and that, after it has taken place, the proper chemical reaction makes its appearance. The rate at which this reaction proceeds is controlled by mass-action on the part of the adsorbed substances and is, therefore, in proportion to the amount adsorbed.“

Würde man aber in das Massenwirkungsgesetz im Sinne von BAYLISS statt der ganzen Konzentration des Rohrzuckers nur seinen vom Enzym adsorbierten Anteil als aktive Masse einsetzen, so käme man nach L. MICHAELIS⁴ zu einem [47] Widerspruch mit der Affinitätskonstante, die dieser mit der Gesamtkonzentration des Rohrzuckers als aktiver Masse ableitet.

Während BAYLISS die Adsorption spezifisch annimmt, gipfeln die Forschungen über Fermentwirkung, besonders über die Spaltung von Polypeptiden durch Hefeauszüge, von E. ABDERHALDEN und A. FODOR⁵), von A. FODOR⁶) allein und von E. AB-

¹) The Nature of Enzyme Action, 3. Aufl. London [1914].

²) Die physikalische Chemie und ihre Beziehungen zur Biologie, Wiesbaden [1919].

³) J. M. NELSON und W. C. VOSBURGH, Jl. Am. Chem. Soc. Bd. 39, S. 799 [1917]; vgl. W. C. VOSBURGH, Diss. Columbia University 1919; ferner K. G. FAIR, The Chemistry of enzyme actions, S. 100ff., New-York [1921].

⁴) a. a. O., S. 107 u. 108. ⁵) Biochem. Zs. Bd. 113, S. 266 [1921].

⁶) Fermentforschung Bd. 1, S. 373 [1916]; Bd. 2, S. 71 [1917]; Bd. 2, S. 151, 201 u. 225 [1918]; Bd. 4, S. 191 [1920].

⁷) Fermentforschung Bd. 3, S. 193 [1919]; Bd. 4, S. 206 [1920].

DERHALDEN und H. HANDOVSKY³ in der Annahme einer allgemeinen Adsorption von Substrat an Enzym. „Es ist also nicht die Kombination von Substrat und Ferment spezifisch, sondern die Spaltung als solche.“ Für die spezifischen Enzymwirkungen wird die Möglichkeit chemischer Reaktion, nämlich sekundärer, zwischen Enzym und Substrat in den Adsorbaten eingeräumt.

Die Enzyme erscheinen nach FODOR⁴ als Biokolloide aus den Gruppen chemisch bekannter Verbindungen, die ihre Wirkungen besonderen Dispersitätsgraden verdanken. Invertin⁵ wird als Hefegummi, peptidspaltendes Ferment⁷ als Hefephosphoprotein erklärt.

Die Annahme primärer Adsorptionsvorgänge vermeidet die dieser kolloidchemischen Betrachtung entgegengesetzte Theorie von L. MICHAELIS⁸, welche die Kinetik der enzymatischen Rohrzuckerhydrolyse nach den für homogene Lösungen geltenden Gesetzen verfolgt. Aus dem Einfluß der Spaltungsprodukte auf die Anfangsgeschwindigkeit und aus den Anfangsgeschwindigkeiten bei verschiedenen Substratkonzentrationen berechnet MICHAELIS in dieser grundlegenden Arbeit für die enzymatische Rohrzuckerspaltung zum ersten Male die Affinitätskonstante eines Enzyms zu seinem Substrat.

[48] Am entschiedensten sind die enzymatischen Vorgänge chemisch aufgefaßt bei H. v. EULER⁹) und seinen Mitarbeitern, was nicht so sehr bei Bestimmungen der Affinität des Enzyms zum Substrat und seinen Spaltprodukten hervortritt, wie besonders in den Untersuchungen der Vergiftung⁹) durch Amine oder durch Schwermetallsalze. Diese Erscheinungen werden auf einfache chemische Modelle zurückgeführt; so werden aus Bestimmungen der Affinität zwischen Aldehyden und Aminen und aus dem Vergleich mit der Enzymvergiftung indirekte Aufschlüsse über die chemisch wirkenden, aktiven Gruppen der Enzymmoleküle gesucht.

2. Unabhängigkeit von Begleitstoffen.

Die Assoziationen des Invertins mit den begleitenden Fremdkörpern sind belanglos für die quantitativen Verhältnisse der Invertinwirkung. Dieser Satz ist die Grundlage der quantitativen Analyse, mit der nach dem Vorbild der Peroxydase³) das Invertin auf seinem Wege von der lebenden Hefe (Invertinzeitwert z. B. 340) bis zu seiner 1600fachen Konzentration in den letzten Präparaten (Zeitwerte 0,3

³ Fermentforschung Bd. 4, S. 316 [1920/21].

⁴ E. ABDERHALDEN und H. HANDOVSKY, Fermentforschung Bd. 4, S. 316 [1920/21], und zwar S. 326.

⁵ Das Fermentproblem, Verlag v. Th. Steinkopff [1922].

⁶ Das Fermentproblem, S. 177 u. 233 [1922].

⁷ Das Fermentproblem, S. 156 [1922].

⁸ L. MICHAELIS und M. L. MENTEN, Biochem. Zs. Bd. 49, S. 333 [1913].

⁹ Chemie der Enzyme, 2. Aufl., 1. Teil, Verlag J. F. Bergmann [1920].

⁹) H. v. EULER und O. SVANBERG, Fermentforschung Bd. 3, S. 330 [1920]; Bd. 4, S. 29, 60 u. 142 [1920/21].

⁹) R. WILLSTÄTTER und A. STOLL, Liebigs Ann. der Chem. Bd. 416, S. 21 [1917/18].

bis 0,2) verfolgt wird. Der Satz von der quantitativen Erhaltung der enzymatischen Wirkung ist aber auch belegt und bestätigt durch viele Hunderte von Analysen, mit denen dieser lange Weg widerspruchsfrei kontrolliert wird. Die Invertinwirkung bleibt quantitativ erhalten von der Reaktion an, die der lebende Pilz auf den Rohrzucker ausübt bis zu dessen Hydrolyse durch das von Kohlehydraten, Eiweißstoffen, Phosphorverbindungen völlig befreite Invertinpräparat. Natürlich gibt es auf diesem Wege viele Verluste, so daß z. B. nur 1% des Hefeenzyms rein gewonnen wird. Aber das sind Verluste von derselben Art, wie wenn ein Alkaloid, Glucosid oder Farbstoff aus kompliziertem Ausgangsmaterial isoliert wird.

[49] Findet man bei der Autolyse der Hefe mehr als 100% ihres Invertins in dem Hefesaft, dann ist die Erscheinung von ganz besonderen Bedingungen der enzymatischen Hefeauflösung abhängig und ist als Neubildung des Invertins verstanden worden. Findet man im Autolysat weniger als 100%, dann ist der Rest in den Heferückständen anzutreffen. Ist die Ausbeute im Autolysat gering, so wird erkannt, daß der spezifische Abbau der das Enzym abschließenden Membran unvollkommen war. Fällt man das Invertin aus einer Lösung z. B. mit Bleiacetat aus, so ist die Summe von Enzym in der Mutterlauge und in der Fällung gleich dem angewandten Enzym. Man kann zwar das Invertin nicht im Bleiniederschlag bestimmen, aber man findet es später, je nachdem man es besser oder weniger gut eluiert, zu 70 bis 90% in den Elutionen wieder.

Daher rechnet man bei der präparativen Arbeit, gleichviel in welchem Zustand und Reinheitsgrad das Enzym vorkommt, mit einem der Enzymmenge proportionalen, additiven Maße, dem Menge-Zeit-Quotienten¹.

Diese analytische Methodik ist mit Ansichten anderer Forscher über den Einfluß der Begleiter unvereinbar, die besonders deutlich vor kurzem A. KIESEL² ausgesprochen hat: „Erstens wird der quantitative Vergleich verschiedener Objekte und Individuen in bezug auf Fermentgehalt unrichtig, da wir nur auf Grund der fermentativen Wirkung eine Vorstellung über die Quantität des Ferments bekommen, die fermentative Wirkung aber von den Beimengungen höchst beeinflußt wird. Zweitens können die anwesenden fremdartigen Körper der Tätigkeit des Ferments einer zum Angriff dargebotenen Substanz gegenüber hinderlich, einer anderen gegenüber aber ohne Einfluß oder sogar behilflich sein.“

Unsere entgegengesetzte Anschauung bot die Grundlage für die Methode der Zeitwertquotienten³ zur Untersuchung [50] der Enzymspezifität. Um zu erfahren, ob die Hefe für die Spaltung verschiedener Substrate ein und dasselbe Enzym anwendet oder eine Mehrzahl von Enzymen zur Verfügung stellt, z. B. für Maltose und α -Methylglucosid, oder für α -Methyl- und α -Phenylglucosid, oder für Saccharose

¹ I. Abhandlung, S. 8.

² Diese Zs., Bd. 118, S. 284 [1921, 22].

³ R. WILLSTATTER und W. STEBELT, Diese Zs., Bd. 113, S. 199 [1921]; R. WILLSTATTER und R. KUHN, ebenda, Bd. 115, S. 180 [1921]; R. WILLSTATTER und W. CSÁNYI, ebenda, Bd. 117, S. 172 [1921].

und Raffinose, und um analog Emulsin auf Zahl und Spezifität seiner Enzymkomponenten zu prüfen, wurden die Quotienten der verschiedenen enzymatischen Wirkungen verfolgt. Beispielsweise ergibt der Quotient der Zeitwerte für α -Methylglucosid : Maltosespaltung keine konstante Zahl. Er bewegt sich bei verschiedenen Brauereihefen zwischen 7,7 und 0,9 und fällt noch tiefer bei Bremereihefen. Daraus geht hervor, daß die Hefe für diese Hydrolysen verschiedene Enzyme ausbildet.

Die Bestimmung dieser Zeitwertquotienten widerlegt Ansichten wie die angeführten von A. KIESEL. Es hat sich nämlich dabei das Verhältnis der Saccharase zur Raffinasewirkung in einer Anzahl von Präparaten der verschiedensten Reinheitsgrade genau konstant gezeigt. „Es ist bemerkenswert, wie konstant bei einer langen Reihe verschiedenartig ausgeführter Operationen, welche die Möglichkeit einer Fraktionierung bieten, das Verhältnis der beiden enzymatischen Wirkungen bleibt.“ Bei der Freilegung und dem Herauslösen aus der Hefe, „bei der Entfernung der Eiweißkörper aus wäßrig-acetoniger Lösung, die nicht ohne Verlust von Enzym stattzufinden pflegt, bei der Adsorption mit verschiedenen Mitteln, bei der Elution aus den Adsorbaten, beim Fallen mit organischen Lösungsmitteln, bei den öfters unter beträchtlichem Enzymverlust ausgeführten Vornahmen der Dialyse und des Eindampfens ist keine Anreicherung einer Enzymkomponente eingetreten!.“

Die Begleitstoffe vermögen die Invertinwirkung in quantitativer Beziehung also nicht zu beeinflussen, weder die Kinetik, noch die Abhängigkeit von der Wasserstoffionenkonzentration, noch die Beziehung zur Rohrzuckerkonzentration. Mit unseren reinsten Invertinpräparaten bestimmten wir die [51] Dissoziationskonstante der Saccharase-Saccharose Verbindung bei 30° gleich 0,020 in genauer Übereinstimmung mit H. v. EULER und J. LAURIN¹⁾. Im zweiten Abschnitt des folgenden experimentellen Teils wird ferner die von L. MICHAELIS in der angeführten Arbeit „Die Kinetik der Invertinwirkung“ theoretisch abgeleitete Reaktionsgleichung an unseren reinen Präparaten geprüft und bei der Mehrzahl von ihnen (über eine Ausnahme vgl. Tab. 13, S. 70) ebenso geltend gefunden wie bei den Gemischen des Enzyms mit 100mal mehr Begleitstoffen. Dabei wird beobachtet, daß die Invertinkinetik, die nach L. MICHAELIS und H. DAVIDSOHN²⁾ von der Wasserstoffzahl unabhängig sein soll, von dieser im Gegenteil stark beeinflusst wird. Die für den monomolekularen Verlauf der Rohrzuckerspaltung berechnete Konstante finden wir in Übereinstimmung mit L. MICHAELIS bei optimalem p_H ansteigend, aber fallend in der Nähe des Neutralpunktes, ohne daß etwa während der Bestimmung Enzym durch Zersetzung verloren geht.

3. Unabhängigkeit von der Verteilung.

Die Invertinwirkung ist auch unabhängig von dem gesamten Kolloidsystem, in welches das Enzym eingebettet ist, von der Teilchengröße, von der Verteilung. Auf

¹⁾ a. a. O., Bd. 115, S. 101 [1021].

²⁾ Die Versuche werden in einer späteren Mitteilung angeführt.

³⁾ Diese Zs. Bd. 110, S. 55 [1020].

⁴⁾ Biochem. Zs. Bd. 35, S. 386 [1011].

diesem, den Anschauungen von A. FOTOK¹⁾ entgegenstehenden Satz beruhen, durch die Erfahrungen ihn bestätigend, die Adsorptionsmethoden zur Reinigung und Fraktionierung des Invertins. Aus den Invertinlösungen, z. B. den frisch dargestellten Autolysaten, kann man ohne Änderung des enzymatischen Wertes eine Menge kolloider Begleitstoffe, namentlich Eiweißkörper, mit Kaolin beseitigen oder noch mehr mit Bleiacetat ausfällen. Und ohne daß die enzymatische Leistung berührt wird, läßt sich das Invertin auf oberflächenaktiven Stoffen niederschlagen. Es wurde schon öfters bemerkt, daß die Adsorbate, z. B. das mit Tonerde gebildete, das Invertin unverändert wirksam enthalten. Aber wenn der Beweis auch für die praktische Anwendung des Adsorptionsverfahrens, das keinen Verlust [52] bedingen soll, genügt, so scheint er doch für den quantitativen Vergleich von gelöstem und adsorbiertem Invertin ohne strenge Geltung zu sein, da unter den Bedingungen der Bestimmung das Enzym vom Rohrzucker eluiert wird. Die Zerlegung des Adsorbates mittels der Rohrzuckerlösung ist aber nicht eine momentane, sondern sie hat sich als ein Zeitphänomen erwiesen²⁾.

In den gleichzeitigen Arbeiten von J. M. NELSON und D. J. HITCHCOCK³⁾ und von WILLSTÄTTER und KUHN⁴⁾ wird unter Bedingungen, unter denen die Zuckerlösung das Invertinadsorbat nicht eluiert, der Wert von adsorbiertem und von gelöstem Invertin verglichen und übereinstimmend gefunden. Während NELSON und HITCHCOCK mit von gewissen Tierkohlesorten gebildeten, nicht eluierbaren Adsorbaten arbeiten, fanden wir, daß Tonerdeadsorbate zwar von Rohrzucker + Phosphat, in dessen nicht von Rohrzucker + Natriumacetatpuffer zerlegt werden. Das Invertin wirkt aber unter diesen Umständen quantitativ wie in wäßrigem Medium.

Die quantitativ bestehende Unabhängigkeit von der Verteilung erhielt auch aus einem einmal in anderem Zusammenhang erwähnten Versuche⁵⁾ der teilweisen Zerlegung von Invertin-Tonerdeadsorbat durch Rohrzucker + primäres Phosphat in sehr geringer Konzentration. In diesem Falle fand man nach 5^{1/2} stündiger Einwirkung bei 15,5–20% des Invertins in Lösung, 71% im Aluminiumhydroxyd.

Die Rohrzuckerhydrolyse in der Hefe selbst nach J. O'SULLIVAN⁶⁾, H. V. EULER⁷⁾, R. WILLSTÄTTER und F. RÄCKE⁸⁾ spricht [53] gleichfalls gegen irgendwelchen Einfluß der Verteilung. Invertin in der Zelle wirkt wie Invertin in Wasser. Es kann hier außer Betracht bleiben, ob die Auflösung mit oder ohne enzymatische Freilegung erfolgt;

¹⁾ Das Fermentproblem, 1922.

²⁾ O. MEYERHOFF, Pflügers Arch., Bd. 137, S. 231 [1921] und zwar S. 271; L. MICHAELIS, Biochem. Zs., Bd. 113, S. 268 [1921], mitbearbeitet von T. ROBINSTEIN; R. WILLSTÄTTER und R. KUHN, Zs. physiol. Chem., Bd. 116, S. 33 [1921].

³⁾ J. Am. Chem. Soc., Bd. 43, S. 1936 [1921].

⁴⁾ Zs. physiol. Chem., Bd. 116, S. 33 [1921] und zwar S. 39.

⁵⁾ a. a. O., S. 60.

⁶⁾ Journ. Chem. Soc., Bd. 61, S. 393 u. 626 [1902].

⁷⁾ H. V. EULER und S. KULLBERG, Zs. physiol. Chem., Bd. 71, S. 14 und Bd. 73, S. 83 [1911]; H. V. EULER und O. SVANBERG, ebenda, Bd. 105, S. 127 und Bd. 106, S. 201 [1919]; H. V. EULER und R. BLIX, ebenda, Bd. 105, S. 83 [1919].

⁸⁾ I. Abh., Kap. A, 3. Abschn.

es kommt nur darauf an, daß es beim Zerreiben wie bei rascher Autolyse gelingt, etwa gleich viel Invertin zu finden wie bei direkter Bestimmung in Frischhefe. Für diesen Vergleich diene zur Ergänzung der angeführten Kapitel der I. Abhandlung ein noch nicht veröffentlichtes Beispiel:

Frische Hefe, je 50 g, wurde $\frac{1}{4}$ Stunden mit dem gleichen Gewicht Seesand zerrieben, dann mit der doppelten Menge Wasser versetzt und 4 Tage autolysiert.

- | | | |
|---|----------------------------|--------|
| 1. Die frische Hefe | M.Z.Q. der Hefe 0,55 | 100 %. |
| 2. Autolysiert mit Toluol bei saurer Reaktion | M.Z.Q. der Lösung 0,57 | 106 %. |
| 3. Autolysiert mit Essigester + Toluol unter Zus. von Ammonphosphat | M.Z.Q. der Lösung 0,55 | 100 %. |
| 4. Autolysiert mit Essigester | M.Z.Q. der Lösung 0,26 | 47 %. |
| | M.Z.Q. der Hefereste 0,275 | 50 %. |

Auf den enzymatischen Wert des Invertins üben auch Änderungen der Reaktion des Mediums keinen Einfluß aus, wenn für die Bestimmungen vergleichbare Bedingungen wieder hergestellt werden. Die aus den Peptidspaltungen in den angeführten Arbeiten von E. ABDERHALDEN und A. FODOR gezogene Schlußfolgerung, daß elektrische Umladungen durch Dispersitätsänderungen die enzymatische Aktivität beeinflussen, trifft bei der Saccharase nicht zu. Die Möglichkeit, chemische Reagenzien im Gange der Invertindarstellung anzuwenden, beruht darauf, daß die quantitativen Verhältnisse dadurch nicht berührt werden. Dies ist der Fall, solange die Beständigkeitsgrenzen des Enzyms beachtet werden. Die Invertinlösungen können z. B. bei der Ausfällung der Phosphorsäure vorübergehend alkalisch oder in anderen Fällen sauer sein, z. B. bei der Adsorption durch Kaolin. Das Invertin wirkt negativ oder positiv geladen gleich, sei es also in dem geringen Reinheitsgrad der Autolysate rein anodisch wandernd oder in dem höheren der Elutionen unter den Aciditätsverhältnissen der Bestimmung überwiegend kathodisch wandernd.

[54]

4. Die Einflüsse der Begleitstoffe.

Die Erscheinungen der Enzymspezifität und die Anwendbarkeit des Massenwirkungsgesetzes haben die Auffassung gestützt, daß die Enzymwirkung auf einer chemischen Reaktion zwischen der aktiven Gruppe der Saccharase und dem Rohrzucker beruht. Die mit dem Enzym assoziierten fremden Stoffe, die auf seine Wirkung keinen Einfluß haben, sind bestimmend für sein Kolloidverhalten, für gewisse physikalische Eigenschaften und für ein falsches Bild seiner chemischen Eigenschaften.

Unreines Invertin verhält sich nicht einfach wie ein Gemisch von reinem Invertin mit den Fremdstoffen. Es scheint mit den letzteren auf ähnliche Weise wie in den Adsorbaten verankert zu sein.

Die mit ihm assoziierten, zwar amphoteren, doch überwiegend elektronegativen Proteinsubstanzen der Hefeautolysate machen das Invertin sauer und bewirken, daß es von negativen Adsorbentien wie Kaolin nicht oder nur wenig aufgenommen wird. Adsorbierbar durch Kaolin ist das einmal mit Tonerde oder durch Bleifällung gereinigte Invertin. Andererseits bedingen die Begleitstoffe die im Kapitel B und C

beschriebene Fallbarkeit des Invertins mit den Bleiniederschlägen. Die Autolysate geben mit Bleiacetat starke Fällungen, die Eiweißkörper und Nucleinsubstanzen enthalten. Die Bleifällungen aus frisch dargestellten Hefeauszügen adsorbieren kein Invertin, die aus gealterten enthalten es quantitativ. Reines Invertin gibt aber mit Bleiacetat überhaupt keine Fällung.

Noch ausgesprochener ist der Einfluß der Begleitstoffe auf die Zerlegung der Adsorbate von Invertin in Aluminiumhydroxyd und in den Bleifällungen. Während die aus den Autolysaten gewonnenen Tonerdeadsorbate mit verdünntem Ammoniak glatt zerlegt werden, läßt sich das durch wiederholte Adsorptionsvorhaben gereinigte Invertin auf diese Weise nicht mehr aus den Adsorbaten in Freiheit setzen. Auch die invertinhaltigen Bleifällungen geben in vielen Fällen das Enzym schon an verdünnte Alkalien ab, in anderen Fällen, durch den Einfluß des Systems von Koadsorbentien und Koeluentien nicht an Ammoniak, nur an alkalisches Phosphat, Arsenat oder Citrat.

[55] Mit dem Adsorptionsverhalten geht die elektrische Überführbarkeit des Invertins Hand in Hand, die ebenfalls durch die assoziierten Körper beeinflusst wird. Für die Autolysate, auch gealterte, gilt die Angabe von L. MICHAELIS¹, daß Invertin in wäßriger und in angesäuerter Lösung rein anodisch wandert. Aber die Schlußfolgerung, daß es eine Saure sei, wird durch Versuche mit dem reinen Enzym hinfällig. Schon die einmalige Reinigung mit Aluminiumhydroxyd genügt, um ihm den elektronegativen Charakter zu nehmen. Und Invertin vom Zeitwert 1, das zweimal mit Tonerde und dazwischen mit Kaolin gereinigte Präparat der II. Abhandlung, sowie ein ähnlich reines Präparat dieser Arbeit war vollends amphoter und schon bei p_H 6 überwiegend kathodisch wandernd (siehe II, Abschn. 4).

Auch die Temperaturempfindlichkeit unterliegt dem Einfluß der Begleitstoffe, die dem Invertin Schutz gewahren. Mit steigender Reinheit nimmt sie zu. Zur Unterscheidung von Enzymen sind daher solche Bestimmungen, die oft dafür angeführt werden, nicht brauchbar. Auch das Temperaturoptimum kann nicht zur Kennzeichnung eines Enzyms dienen, es hat keinen einfachen Sinn und ist nicht konstant.

Unser Neutralautolysat wies die nämliche Temperaturempfindlichkeit auf, die H. v. EULER und J. LAURIN² übereinstimmend bei Hefe selbst und Hefeauszügen beobachtet haben. Invertin vom Zeitwert 3,3 bis 1,3 wurde unter denselben Bedingungen geprüft bei Gegenwart von Phosphat und optimalem p_H . Während das Autolysat bei $57\frac{1}{2}^\circ$ in 1 Stunde 32% einbüßt, wird das Invertinpräparat zu 89% zerstört, bei 52° verliert es 43% an Wirkung. Das ist fast der nämliche Unterschied wie zwischen Hefesaccharase und Darmsaccharase nach H. v. EULER und K. MYERBACK³. Viel größer als bei Gegenwart von Phosphat ist die Zersetzlichkeit des Invertins beim Erwärmen in reinem Wasser. Für die Zerstörung des Invertins durch

¹ Biochem. Zs. Bd. 16, S. 81 [1909]. ² Zs. physiol. Chemie Bd. 108, S. 64 [1919/20].

³ Zs. physiol. Chem. Bd. 115, S. 68 [1921].

organische Lösungsmittel gilt Ähnliches. [56] In weiteren Beobachtungen hat sich die Angabe¹ bestätigt, „daß die schädigende Wirkung von Alkohol und Aceton vom Reinheitsgrad des Invertins in hohem Grade abhängt. Die Begleitstoffe in den Hefeauszügen üben auch hier ihre schützende Wirkung aus“.

Für das optische Drehungsvermögen des Invertins tauschen die Beimischungen willkürliche Werte vor. Die zwei Präparate von größter Konzentration, *m* (Tab. 8 aus Bleifällung, *l* aus Restlösung, sind optisch-aktiv und zwar entgegengesetzt drehend im Drehungsvermögen genau übereinstimmend. Die Werte sind zufällig und belanglos.

Präp. *l* in 0,225proz. Lösung; z dm, 18° ; $[\alpha]_D^{18} = +0,13$;

$$[\alpha]_D^{18} = -29^\circ.$$

Präp. *m* in 0,172proz. Lösung; z dm, 20° ; $[\alpha]_D^{20} = +0,10$;

$$[\alpha]_D^{20} = -29^\circ.$$

Endlich beruht das gesamte Fällungsverhalten, die Fällung von Invertin selbst durch Alkohol und Aceton und die recht unregelmäßige Bildung von Niederschlägen, die mehr oder weniger Invertin einschließen können, durch Eiweiß- oder Alkaloidreagenzien (Uranylacetat, Bleiacetat, Quecksilberchlorid, Pikrinsäure u. a.) nur auf der Beimischung von Fremdkörpern. Sie bieten wenig Interesse, weil sie wechseln. Eine dem Invertin selbst zukommende Fällungsreaktion ist nicht bekannt.

5. Enzymzerstörung.

Die Erfahrungssätze von der Konstanz der Enzymwirkung gelten für das Invertin bis zu hohem Reinheitsgrade. Werden die Begleitstoffe mehr und mehr beseitigt, so erfolgt zwar nicht eine quantitative Änderung der Wirkung, aber Gefährdung der Wirksamkeit, Verminderung der Beständigkeit. Das System von Kolloiden bestimmt nicht, wie das Invertin wirkt, sondern hat Einfluß darauf, ob es wirksam bleibt. Ebenso wie ein an elektrischen Ladungen sehr armes Kolloid empfindlich ist, ähnlich erscheint das Invertin empfindlich, wenn die analytisch nachweisbaren Gruppen entfernt sind.

[57] Die durch kombinierte Anwendung der Bleifällung und der Tonerdeadsorption gereinigten Invertinlösungen leiden in vielen Fällen beim Abdampfen und beim Dialysieren. Für diese Erscheinung, von der die Tab. 10 einige Beispiele gab, sind zwei Deutungen möglich. Es kann sich um Zerstörung von einem Teil des Enzyms oder um Verschlechterung, verminderte Wirksamkeit des gesamten Enzyms handeln. Wir schließen aus den Erfahrungen, von denen die letzten Abschnitte berichteten, daß die Wirkung des Invertins durch seine Masse stöchiometrisch bedingt ist, daß sie in einem konstanten Verhältnis zu seiner aktiven Menge steht. Im Falle eines Rückganges gelingt es auch nicht, durch Beimischungen eine Steigerung herbeizuführen. Daher wird eine Abnahme um beispielsweise 20% gedeutet als Zerstörung von 20% des Enzyms.

Um die Zersetzung der Saccharase oder eines der ähnlichen Zuckerenzyme in ihrem Mechanismus zu erklären, sind zwei Annahmen in Betracht zu ziehen. Die wirksame

¹ L. Abt., S. 105.

Gruppe des Enzymmoleküls kann durch eine chemische Änderung inaktiviert werden. Es kann sich z. B. um eine innere Kondensation handeln, vergleichbar mit den unter Wasseraustritt erfolgenden Reaktionen zwischen einer Aldehydgruppe und einer Aminogruppe, oder einem Carboxyl und einer Aminogruppe.

Die zweite Möglichkeit wäre die Zerstörung des Enzyms in seiner Kolloidnatur durch Verlust seiner Aufladung, die eine Voraussetzung für die Beständigkeit des Soles bildet. Wären z. B. noch Proteine, die an elektrischen Ladungen reich sind, dem Enzym beigemengt, so würde die Aufladung des Soles weniger leicht verloren gehen.

Wenn man die Zerstörung der Zuckerenzyme überblickt, sei es durch Einwirkung von Lösungsmitteln, durch Säuren, durch Alkalien, durch höhere Temperatur oder auch nur beim Stehen der reineren Lösungen in destilliertem Wasser von p_H 6,0 bis 6,5, so scheint es schwer möglich, sie in den Rahmen einer einzigen von diesen zwei Erklärungsweisen zu zwingen und die beiden zu trennen.

Am verschiedensten sind die unbeständige Maltase und [58] α -Methylglucosidase auf der einen, die beständige Saccharase und Raffinase auf der anderen Seite. Es gibt zwischen ihnen Übergänge wie die Melibiase, die dem Invertin zwar bis zum Ende folgt, aber in den Präparaten allmählich zugrunde geht, rascher als Invertin¹.

Die Leichtzersetzlichkeit der Maltase ist nicht gut so zu verstehen, daß ihr kolloider Zustand leidet.² Denn sie geht in den Hefeauszügen, z. B. in den Neutralautolysaten, zugrunde, während sie von einer großen Menge von kolloiden Schutzstoffen begleitet ist. Auch stimmt sie in den Adsorptionerscheinungen und im Verhalten bei den Elutionen so weitgehend mit Saccharase überein³, daß die kolloiden Träger in diesen Enzymmolekülen nicht grundverschieden sein können. Es scheint eher, daß die wirksamen Gruppen von Maltase und Saccharase erheblich verschieden sind.

Wenn man andererseits die Zerstörung der Saccharase in den reineren Lösungen auf eine innere Auslöschung ihrer chemisch wirksamen Gruppen zurückzuführen sucht, so ist zu berücksichtigen, daß die Empfindlichkeit des Enzyms erst spät im Laufe der Reinigung in Erscheinung tritt und zwar dann in der Nähe des isoelektrischen Punktes. Sie wurde in älteren Arbeiten gar nicht beobachtet. Der Enzymverlust pflegt nach einer gewissen Abnahme zum Stillstand zu kommen. Auch gibt es Fälle, in denen Lösungen über Erwarten beständig sind.

Im experimentellen Teil (Abschn. 5) wird gezeigt, daß die sehr zersetzlichen Invertinlösungen durch Zusätze von verschiedener Art stabilisiert werden. Diese Wirkung kommt Elektrolyten zu, z. B. Chlorcalcium. Ferner wirkt Hefegummi als günstiges Schutzkolloid. Auch Glycerin ist für die Stabilisierung der Saccharase geeignet. Zwischen dem Enzym und dem Glycerin gibt es eine spezifische Beziehung. Die enzymatische Rohrzuckerspaltung wird stark gehemmt durch Glycerin,

¹ R. WILLSTATTER und R. KUHN, Diese Zs., Bd. 115, S. 120 [1921] und zwar S. 163.

² R. WILLSTATTER und R. KUHN, Diese Zs., Bd. 116, S. 53 [1921] und zwar S. 62 u. 63.

[59] das nach L. MICHAELIS und H. PECHSTEIN¹ die Zerfallsgeschwindigkeit der Rohrzucker-Saccharase-Verbindung herabsetzt. Auch wird die Fluierbarkeit der Saccharase aus Adsorbaten durch minimale Mengen von Glycerin begünstigt². Abgesehen von dem besonderen Falle des Glycerins dürfte das Invertin durch solche Zusätze haltbar gemacht sein, die auch sonst geeignet sind, Kolloide zu stabilisieren.

Die Erklärung der Invertinzerstörung soll berücksichtigen, daß Saccharase und Raffinase in konstantem Verhältnis der Zeitwerte durch alle Phasen der Reinigung zusammen bleiben und daß sie beim langsamen Verderben der Invertinpräparate im Laufe einer längeren Aufbewahrungszeit auch in konstantem Verhältnis zugrunde gehen³. Wenn jedem der beiden Enzyme eine besondere aktive Gruppe eigen ist und wenn die Zerstörung nicht an einem kolloiden Träger dieser Gruppe, sondern in ihr selbst einsetzt, dann müssen die wirksamen Gruppen von Saccharase und Raffinase äußerst ähnlich sein. Dieser Annahme steht nichts im Wege, denn die Raffinase wirkt auf einen Saccharoserest, der nur nicht frei existiert, sondern mit Galaktose verbunden ist. Das Verhalten des Saccharase-Raffinase-Gemisches würde indessen auch gut zu der Annahme stimmen, daß es die Zerstörung des kolloiden Zustandes ist, wodurch die Aktivität aufgehoben wird.

Die Gesamtheit der Erscheinungen von Zerstörung der Zuckerenzyme in den an Begleitstoffen verarmten Lösungen und von Stabilisierung ist schwer allein auf die Veränderung der aktiven Gruppen oder allein auf den Verlust der Aufladung zurückzuführen, wenn auch nicht bezweifelt wird, daß jede dieser beiden Ursachen allein für Fälle von Enzymzerstörung verantwortlich sein kann. Aus dem Verhalten der reineren Invertinlösungen ist vielmehr zu schließen, daß die Auslöschung der aktiven Enzymgruppe und der Verlust der Kolloidnatur zusammenhängen und sich gegenseitig bedingen. Das [60] Verderben des Enzyms besteht also nach unserer Auffassung in der Vernichtung seiner aktiven Gruppe, womit der Verlust der die Beständigkeit des Soles bedingenden Aufladung Hand in Hand geht.

Der Ladungsausgleich erfolgt nach dieser Annahme durch eine chemische Reaktion im Enzymmolekül, stöchiometrisch wie die Entladung bei Eiweißkörpern stöchiometrisch ist, die dabei Ausflockung erleiden. Die Verhütung der die wirksame Gruppe inaktivierenden Reaktion kann durch die lockerste Assoziation des Enzyms mit den stabilisierend wirkenden Begleitern oder Zusätzen erfolgen. Vielleicht ist sie mit der Stabilisierung von Acrolein nach den Untersuchungen von CH. MOUREU⁴) zu vergleichen, die durch geringe Mengen gewisser Phenole erfolgt. Für eine Assoziation der Stabilisatoren kommt nicht nur, wie vielleicht beim Glycerin, die wirksame Gruppe des Enzyms in Betracht, sondern auch eine andere, die instande ist, die spezifische auszulöschen.

¹ L. MICHAELIS und M. L. MENTEN, Biochem. Zs. Bd. 49, S. 333 [1913]; L. MICHAELIS und H. PECHSTEIN, Biochem. Zs. Bd. 60, S. 79 [1914].

² Diese Zs. Bd. 116, S. 53 [1921], und zwar S. 64 ff.

³ Diese Zs. Bd. 115, S. 180 [1921], und zwar S. 190 f.

⁴) CH. MOUREU, CH. DUFRASSE, P. ROBIN und J. POUCKET, C. R. Bd. 170, S. 26 [1920].

II. Experimenteller Teil.

1. Optimale Wasserstoffzahl der Invertinwirkung.

Invertin hat in reinerem Zustand bei der nämlichen Wasserstoffionenkonzentration optimale Wirkung wie das in den Autolysaten enthaltene. Sie liegt zwischen 4,0 bis 5,0. Die in der Tab. 11 angeführten Bestimmungen sind mit dem Präparat n_1 (Tab. 7) ausgeführt, dessen Zeitwert 0,05 betrug (nach dem Eindampfen der Lösung vom Zeitwert 0,50). Von der eingedampften Lösung mußten für die Versuche zwei Proben entnommen und 25fach verdünnt werden; da ihre Wirksamkeit bei optimalem p_H etwas ungleich war, sind die benutzten Lösungen (1 und 2 in der Tabelle) für die Messungen und Berechnungen besonders bezeichnet worden. Die Wasserstoffzahl wurde mit den Standardlösungen nach S. P. L. SORESENSEN, wovon man 30 ccm mit dem Enzym auf 100 ccm brachte, bei einem Gehalt von 4,75% Rohrzucker eingestellt und elektrometrisch kontrolliert.

[61] Als Maß für die Inversionsgeschwindigkeit dienen die für die Zeit $t = 0$ extrapolierten Konstanten der monomolekularen Reaktion. In der vorletzten Spalte der Tabelle ist nach dem Vorbild von L. MICHAELIS und H. DAVIDSON¹ der bei einer bestimmten Wasserstoffzahl wirksame Anteil des Enzyms q mit der bei optimaler Acidität ($p_H = 4,63$) bestimmbar Menge ϕ verglichen. In der letzten Spalte werden die Dissoziationsreste einer Säure mit der Dissoziationskonstanten $1,65 \cdot 10^{-7}$ angeführt, zu denen die beobachteten Werte von q/ϕ gut stimmen. Sie gelten nach L. MICHAELIS und M. ROTHSTEIN² als die wirksamen Dissoziationsreste der Rohrzucker-Saccharase-Verbindung, die als Säure aufgefaßt werden soll.

Charakteristischer als das flach verlaufende p_H -Optimum ist die Wasserstoffzahl, bei der das Enzym 50% der maximalen Wirkung aufweist. Bei dem gereinigten Invertin beträgt sie etwa $1,7 \cdot 10^{-7}$ in Übereinstimmung mit den ursprünglichen Messungen an Hefeauszügen von L. MICHAELIS und H. DAVIDSON¹ und wohl innerhalb der Fehlergrenzen übereinstimmend mit der neuerdings angegebenen Zahl $3 \cdot 10^{-7}$.

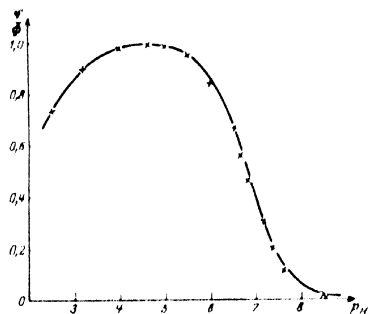


Abb. 1.

[62] Tabelle 11. Wirkungsoptimum des gereinigten Invertins.

Enzymlösung	p_H (Millivolt gegen gesätt. Kalomelekt.)	Zeit (Minuten)	Drehung (Grad)	Spaltung (°)	$\frac{1}{t} \log \frac{a}{a-x}$	q/ϕ gefunden	q/ϕ berechnet
1	2,5 (nicht gem.)	0,0	5,05	0,0	83	0,74	
		15,6	3,22	27,6	60		
		28,0	1,97	46,5	47		
		49,0	0,50	68,0	193		

¹ Biochem. Zs. Bd. 35, S. 386 [1911].² Biochem. Zs. Bd. 119, S. 217 [1920].

Tabelle 11 (Fortsetzung).

Enzymlösung	pH (Millivolt gegen gesätt. Kalomelelektro.)	Zeit (Minuten)	Leitung ($\Omega \cdot \text{cm}$)	Spaltung (%)	$\frac{1}{t} \cdot \frac{1}{\%} \cdot \frac{n}{a \cdot x}$	η Φ gefunden	berechnet
1	3,2 (nicht gem.)	0,0 30,0 46,0	5,05 1,20 0,04	0,0 58,0 76,8	10,2 126 138	0,00	—
11	4,00 (481,3; 20°)	0,0 21,3 34,3 47,0	5,05 1,88 0,65 0,21	0,0 47,8 66,3 79,4	110 128 138 146	0,08	—
1	4,63 (517,5; 20°)	0,0 19,0 32,0 44,8	5,05 2,16 0,75 0,65	0,0 43,5 64,9 76,9	112 130 142 152	0,00	0,00
2	4,63 (517,5; 20°)	0,0 17,0 28,2 42,0	5,05 2,21 0,62 0,48	0,0 42,3 62,4 78,5	127 141 151 159	0,00	0,00
1	5,00 (539,5; 19°)	0,0 15,0 30,0 47,0	5,05 2,75 0,60 0,25	0,0 34,8 61,2 80,0	111 124 137 149	0,08	0,083
1	5,48 (566,5; 19°)	0,0 15,0 26,0 35,0	5,05 2,72 1,33 0,43	0,0 35,1 59,1 69,7	108 125 138 148	0,05	0,05
2	5,99 (596,3; 19°)	0,0 15,0 25,1 40,0	5,05 2,85 1,71 0,39	0,0 33,2 50,3 70,3	108 117 121 132	0,84	0,86
[63] 2	6,49 (624,5; 19°)	0,0 15,0 30,0 48,0	5,05 3,24 1,78 0,69	0,0 27,3 49,3 65,7	87 93 99 103	0,67	0,66
2	6,95 (635; $18,5^\circ$)	0,0 21,1 43,0 70,0	5,05 2,62 1,80 0,72	0,0 32,1 49,0 65,3	72 70 68 66	0,56	0,58
1	6,80 (644; 20°)	0,0 42,0 64,0 106,0	5,05 2,93 2,41 1,62	0,0 32,0 39,8 51,8	52 49 35 30	0,46	0,49
2	7,15 (664; 20°)	0,0 43,0 70,0 111,0	5,05 3,14 2,50 1,53	0,0 28,8 38,5 53,0	38 35 30 29	0,30	0,30
2	7,35 (677; 18°)	0,0 34,2 66,0 94,2	5,05 4,04 3,05 3,22	0,0 15,2 21,1 27,6	26 21 16 15	0,20	0,21
1	7,60 (680,5; 20°)	0,0 45,0 76,0 118,5	5,05 4,40 4,21 3,00	0,0 9,8 12,7 17,4	12 10 8 7	0,11	0,13
1	8,5 (nicht gem.)	0,0 72,0 152,0	5,05 4,02 4,75	0,0 2,0 4,5	1,3 1,3 1,3	0,01	0,02

2. Kinetik der Rohrzuckerspaltung durch gereinigtes Invertin.

Wechselnde Kinetik. Obwohl durch Einhaltung konstanter Wasserstoffionenkonzentration und Berücksichtigung der Mutarotation der Glucose bekannte Fehlerquellen vermieden [64] werden, sind die Resultate hinsichtlich des zeitlichen Verlaufs der enzymatischen Rohrzuckerspaltung¹ widersprechend. C. S. HUDSON findet mit dem Invertin der Hefeautolysate genau monomolekularen Verlauf, wie sich auch die älteren von C. O'SULLIVAN und F. W. TOMPSON mitgeteilten Versuche, die von R. WILLSTATTER und F. RACKE² der Invertinbestimmung zugrunde gelegt wurden, der Theorie für eine monomolekulare Reaktion annähern. Dem stehen die Beobachtungen anderer Forscher entgegen, denen zufolge die Reaktionskonstanten erster Ordnung deutlich ansteigen. L. MICHAELIS und H. DAVIDSON³ haben den letzteren Fall als normal angesehen und L. MICHAELIS und M. L. MENTEN konnten nach dem Vorgang von V. HENRI mit Hilfe der experimentell bestimmten Affinitätskonstanten der Saccharase zu Rohrzucker, Fructose und Glucose theoretisch eine Reaktionsgleichung der enzymatischen Rohrzuckerhydrolyse ableiten, die mit ihren kinetischen Messungen in exakter Übereinstimmung stand. Diese Gleichung besagt, daß das Produkt Enzymkonzentration \cdot Zeit proportional ist der Summe einer logarithmischen und einer linearen Funktion des Umsatzes. J. M. NELSON und W. C. VOSBURGH, die in 19 von 24 untersuchten Fällen mit noch unreinem Invertin die Reaktionskonstanten ebenfalls ansteigend fanden, versuchen abweichend von MICHAELIS den Mechanismus der Invertinwirkung durch Adsorptionsvorgänge zu deuten. Indessen dürfte diese Auffassung mit der Konstanz der von MICHAELIS berechneten und von uns bestimmten [65] Zahlen⁴), die ein Maß der Enzymmenge unabhängig von der Rohrzuckerkonzentration darstellen, unvereinbar sein.

Zu den Fällen, in denen die k -Werte anscheinend konstant sind, gehören auch 3 von den 24 Messungen von NELSON und VOSBURGH, die allerdings nicht alle bei optimalem p_H ausgeführt sind. Hier und zumal bei fallendem k nehmen MICHAELIS sowie NELSON an, daß Enzymzerstörung mitspielt. Dieser Einwand ist indessen, wie im folgenden auf Grund der Beobachtungen von Tab. 13 und 14 gezeigt wird, nicht stichhaltig.

In anderen Fällen anscheinend monomolekularen Verlaufes wurde mit Rohrzuckerlösungen höherer Konzentration gearbeitet (O'SULLIVAN und TOMPSON, HUDSON), für welche die Theorie von MICHAELIS keine Geltung mehr beansprucht.

¹ C. O'SULLIVAN und F. W. TOMPSON, *Jl. Chem. Soc.*, Bd. 12, S. 834 [1922]; DUCLOUX, *Traité de Microbiologie*, 1899, Bd. II; A. J. BROWN, *Proceed. Chem. Soc.*, Bd. 15, S. 31 [1902]; V. HENRI, *Diese Zs.*, Bd. 30, S. 104 [1902]; *Lois générales de l'action des diastases*, Thèse, Paris 1903, S. 77 ff.; C. R., Bd. 135, S. 616 [1902]; S. P. L. SOERENSEN, *Biochem. Zs.*, Bd. 21, S. 133 [1909] und zwar S. 150 ff.; C. S. HUDSON, *Jl. Am. Chem. Soc.*, Bd. 30, S. 1166 u. 1164 [1908]; L. MICHAELIS und H. DAVIDSON, *Biochem. Zs.*, Bd. 35, S. 386 [1911]; L. MICHAELIS und M. L. MENTEN, *Biochem. Zs.*, Bd. 49, S. 333 [1913]; J. M. NELSON und W. C. VOSBURGH, *Jl. Am. Chem. Soc.*, Bd. 60, S. 799 [1938]; W. C. VOSBURGH, Dissertation, Columbia University, 1936.

² *I. Abh.*, S. 9.

³ Vgl. im theoret. Teil den Schluß des Abschnittes "Unabhängigkeit von den Begleitstoffen".

Um die Kinetik mit reinerem Invertin zu prüfen, führten wir mit den Präparaten l , n_1 und m von den Zeitwerten 0,8 bis 0,4 in verschiedenen Konzentrationen (1:12 $\frac{1}{2}$) Messungen aus, die in der Tab. 12 zusammengestellt sind. Hier ergeben sich durchwegs ansteigende k -Werte, die recht genau durch die Theorie von L. MICHAELIS erklärt werden. Diesen Fällen stehen aber die Beobachtungen gegenüber mit dem Präparate l vom Zeitwert 0,34 in Konzentrationen, die sich wie 1:20 verhalten. Obwohl es sich um dieselbe Hefe und dasselbe Autolysat wie beim Präparat m , um den nämlichen Reinigungsgang und sogar die gleiche Fraktionierung wie beim Präparat n_1 handelt, ist der Reaktionsverlauf hier abweichend, die Rohrzuckerhydrolyse nämlich genau monomolekular. Wäre im Beispiel 1 der Tab. 13 diese Konstanz nur zufällig durch Enzymzerstörung bedingt, so müßte bei der 20fach längeren Versuchsdauer im 2. Beispiel die Konstante sinken, was nicht der Fall ist. Überdies wird im folgenden durch direkte Kontrolle die Annahme von Enzymzerstörung ausgeschlossen.

Die Divergenz der Beobachtungen an Hefeansüßen wiederholt sich also bei dem gereinigten Invertin. Dabei handelt es [66] sich nicht um einen einzelnen Ausnahmefall. Vielmehr wird die Gleichung von MICHAELIS, wenn man die Wasserstoffionenkonzentration variiert, zu einem Spezialfall. Der zeitliche Verlauf der Rohrzuckerhydrolyse ist nach den in der Tabelle 11 des 1. Abschnittes angeführten Versuchen in hohem Maße von der $[H^+]$ abhängig.

In dieser Tabelle steigen die Werte von $\frac{10^4}{t} \log_{10} \frac{a}{a-x}$ bei optimalem p_H an, sie sind bei 6,7 etwa konstant, um bei geringerer Acidität deutlich zu fallen.

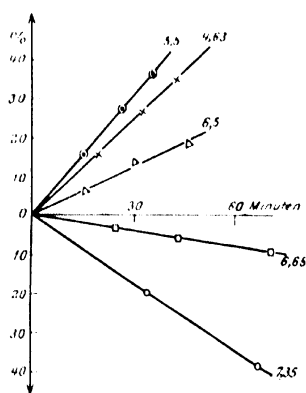


Abb. 2.

Auch für die von O'SULLIVAN und TOMPSON beobachtete Kinetik, die zwischen der monomolekularen und der von MICHAELIS geforderten liegt, gibt es unter den gereinigten Saccharaselösungen Beispiele. So berechnen wir nach der von den englischen Forschern mitgeteilten Kurve für ein Präparat vom Zeitwert 1 Nulldrehungszeiten von 145, 153, 146, 141, 142, 143 und 142.

Die Frage der Invertinkinetik ist also nicht gelöst, wie man nach den großen Arbeiten, die vorliegen, annehmen konnte, sondern sie macht weitere Beobachtungen nötig, zu denen wir [67] durch Darstellung von noch reinerem Invertin beizutragen hoffen. Es wird zu prüfen sein, ob die Affinitäten des Invertins zum Substrat und zu

den Spaltungsprodukten von der Wasserstoffionenkonzentration wesentlich beeinflusst werden. Da aber auch bei konstantem p_H , nämlich bei optimalem, verschiedener Reaktionsverlauf vorkommt, so wird ferner zu untersuchen sein, was den Zustand des Invertins beeinflusst und ob der Fall vorkommt, daß die Summe der Affinitäten von Saccharase zu den beiden Spaltprodukten gleich der Affinität zur Saccharose ist.

Frage der Enzymzerstörung. HUPSON und PAINE¹ und besonders H. V. EULER und J. LAURIN² haben gezeigt, daß die Stabilität der Saccharase bei optimalem f_H am größten ist und daß die Temperaturempfindlichkeit zu beiden Seiten dieses Gebietes rasch zunimmt. Wir untersuchten deshalb, ob bei 30° und $f_H = 6,8$, wo die k -Werte in 100 Minuten von 52 auf 30 gefallen waren (vgl. Tab. 11), entsprechend einer scheinbaren Enzymzerstörung von 55%, unsere Enzymlösung an Aktivität einbüßte. Dies war keineswegs der Fall.

1. 5 cem verdünnte Enzymlösung wurden sofort in die vorgewärmte Mischung von 30 cem 2% Phosphat + 30 cem 0,5proz. Rohrzuckerlösung eingetragen und mit 30° warmem Wasser auf 100 cem gebracht. Nach 5,5 und 10,2 Minuten beobachteten wir Drehungsabnahmen von 0,42° und 0,74°. Drehungsabnahme pro Minute = 0,0745 ($f_H = 6,8$; 0,115 Millivolt bei 20°).
 2. 5 cem derselben Enzymlösung + 5 cem 2% Phosphat + 3 cem Wasser wurden 105 Minuten auf 30° erhitzt und dann mit Rohrzucker + 28 cem Phosphat gemischt. Drehungsabnahmen nach 5,0 und 10,0 Minuten 0,37° und 0,78°. Drehungsabnahme pro Minute = 0,0745 ($f_H = 6,8$; 0,115 Millivolt bei 20°).

Dies sind ganz andere Versuchsbedingungen als bei den Angaben von S. P. L. SØRENSEN über Abhängigkeit der Kinetik vom f_H . I. MICHAELIS und H. DAVIDSON hatten diese auf Enzymzerstörung zurückgeführt, die monomolekularen Verlauf vortauschen kann. Das gilt für hohe Acidität und für hohe Temperaturen, 52° und $f_H = 3,9$ bei SØRENSEN, $f_H = 2,5$ [68] und 25° bei MICHAELIS. Die späteren Arbeiten von MICHAELIS scheinen auf Grund der Versuche von SØRENSEN bei $f_H = 6,1$ und 6,7 die Unabhängigkeit der Invertinwirkung vom f_H vorauszusetzen und nur Messungen der Anfangsgeschwindigkeiten zu enthalten.

Abhängigkeit vom Reinheitsgrad. Um zu prüfen, ob die Unreinheit der Enzymlösung im Wege stand, den Einfluß der Acidität auf die Kinetik zu finden, stellten wir zum Vergleich mit unseren Beobachtungen der Tab. 11 nach dem Verfahren von MICHAELIS, also durch Anreiben mit Sand und kurzes Ausziehen mit Chloroformwasser eine Invertinlösung dar. Mit dieser wurde der zeitliche Verlauf der Rohrzuckerspaltung bei $f_H = 4,6$ und 6,8 verglichen.

1. 10 cem nicht dialysierte Invertinlösung auf 100 cem; $f_H = 4,6$. Die Drehungsabnahmen von 3,67, 4,86 und 5,81°, die nach 13, 17 und 25,5 Minuten beobachtet wurden, entsprechen Reaktionskonstanten von 308, 335 und 368.
 2. 15 cem; $f_H = 6,8$. Aus den nach 5,6, 13,3 und 22 Minuten beobachteten Drehungsabnahmen von 1,56, 3,27 und 4,40° berechnen sich k -Werte von 206, 221 und 216.

Es steht also mit diesem Hefeauszug nicht anders als mit dem reineren Präparat. Die Wirkung des Enzyms ist nicht nur quantitativ, sondern auch qualitativ vom f_H abhängig.

Ausführung der Messungen. Die auf 30° vorgewärmte 0,5proz. Rohrzuckerlösung, die 2% NaH_2PO_4 enthält, wird mit der kalt abgemessenen Enzymlösung schnell vermischt und im Melkölben mit 30° warmem Wasser aufs doppelte Volumen gebracht. Nach bestimmten Zeiten werden 20 cem der Bestimmungslösung in 5 cem 2% Sodaaesung eingetragen, wobei man die Zeit des halben Auslaufes notiert. Nach 15 bis 45 Minuten wird im 2 dm Rohr polarisiert. Die angegebenen Drehungswinkel stellen das Mittel aus mindestens 6 Einzelablesungen dar, die vom Mittel nie mehr als $\pm 0,02^\circ$ differierten. Den Wert der Enddrehung berechnen wir durch Multiplikation der experimentell bestimmten Anfangsdrehung mit $\pm 0,114$. Um eine Vorstellung von der Genauigkeit der präparativen Aktivitätsmessungen an Invertinlösungen mit verschiedener

¹ Jl. Am. Chem. Soc. Bd. 32, S. 774 [1910].

² Diese Zs. Bd. 108, S. 64 [1919].

Kinetik zu geben, sind in der 4. Spalte der nachfolgenden Tab. 12 und 13 die Nulldrehungszeiten nach C. O'SULLIVAN und F. W. TOMPSON verzeichnet. Zur Berechnung der Konstanten nach der Theorie von MICHAELIS (6. Spalte) sind die bei 25° ermittelten Affinitätskonstanten versuchsweise auf unsere Inversionstemperatur von 30° übertragen worden.

[69] Tabelle 12. Reaktionsverlauf in Übereinstimmung mit L. MICHAELIS.

- I. Präp. f_2 v. Zeitw. 0,8, Inversion bei $29,98 \pm 0,02^\circ$;
Polarisation bei 20° .
II. Präp. n_1 v. Zeitw. 0,60, Inversion bei $30,00 \pm 0,03^\circ$;
Polarisation bei 19 bis 20° .
III. Präp. m v. Zeitw. 0,42, Inversion bei $30,00 \pm 0,05^\circ$;
Polarisation bei 20° .
IV. Dasselbe Präparat Inversion bei $29,95$ bis $29,85^\circ$;
Polarisation bei $19,5$ bis 22° .

Nr.	Zeit (Minuten)	Drehung (Grad)	Spaltung (%)	Nulldrehungszeit (Minuten)	$\frac{10^4}{t} \log_{10} \frac{a}{a-x}$	Konstante nach MICHAELIS
I	0,0	5,04	0,0	—	—	—
	10,0	4,31	11,0	111	508	0,0944
	20,2	3,64	21,2	111	515	0,0928
	30,5	2,95	31,6	104	540	0,0925
	45,0	2,10	44,5	99	569	0,0948
	60,1	1,40	55,1	101	580	0,0926
	81,0	0,54	68,1	99	614	0,0922
	105,1	-0,14	78,4	97	633	0,0899
	135,1	-0,71	(87,0)	(95)	(655)	(0,0875)
	Mittel: $0,0927 \pm 20$ $\pm 2\%$					
II	0,0	5,05	0,0	—	—	—
	3,0	4,02	15,5	22,9	243	0,447
	6,1	3,10	29,4	22,6	248	0,437
	9,5	2,20	43,0	21,7	257	0,434
	13,2	1,25	57,3	21,3	280	0,444
	18,0	0,38	70,4	20,7	294	0,436
	28,2	-0,75	(87,5)	(19,2)	(319)	(0,423)
	Mittel: $0,441 \pm 6$ $\pm 1,5\%$					
III	0,0	5,05	0,0	—	—	—
	2,7	4,27	11,8	28,2	204	0,376
	5,2	3,60	22,2	27,6	210	0,378
	7,4	3,05	30,2	26,7	212	0,371
	9,6	2,55	37,7	25,9	214	0,367
	12,5	1,90	47,5	25,3	224	0,370
	15,2	1,33	56,1	25,2	235	0,375
	21,5	0,35	70,9	24,5	250	0,370
	34,5	-0,85	(89,0)	(21,9)	(278)	(0,365)
	Mittel: $0,371 \pm 6$ $\pm 1,6\%$					
[70] IV	0,0	5,05	0,0	—	—	—
	45,0	4,05	15,3	353	16,1	0,0296
	109,0	2,75	35,2	320	17,3	0,0296
	169,0	1,85	49,0	331	17,3	0,0281
	256,0	0,65	67,4	320	19,0	0,0285
	309,0	0,22	74,0	323	18,9	0,0275
Mittel: $0,0286 \pm 10$ $0,0286 \pm 3,5\%$						

Tabelle 13. Monomolekularer Reaktionsverlauf.

I. Präp. I vom Zeitwert 0,34, Inversion bei $30,00 \pm 0,02^\circ$;
Polarisation bei 18° .II. Dasselbe Präparat Inversion bei $30,00 \pm 0,05^\circ$;
Polarisation bei 21° .

Nr.	Zeit (Minuten)	Drehung (Grad)	Spaltung (%)	Null- drehungszeit (Minuten)	$10^4 \log_{10} \frac{a}{a-x}$
I	0,0	5,05	0,0	—	—
	1,9	4,44	9,2	25,4	222
	5,0	3,63	21,4	27,0	210
	7,0	3,10	29,4	26,0	217
	11,0	2,23	41,0	26,7	209
	15,3	1,50	53,6	26,8	218
	20,3	0,71	64,0	27,8	218
	32,0	-0,25	80,0	28,2	218
II	0	5,07	0,0	—	—
	25	4,66	6,2	490	11,2
	70	4,04	15,5	540	10,4
	120	3,43	24,6	553	10,2
	190	2,61	37,0	523	10,6
	325	1,47	54,0	563	10,4
	415	0,83	63,7	572	10,6
	540	0,13	74,2	563	10,9
	670	-0,40	82,0	553	11,1

[71]

Tabelle 14.

Temperaturbeständigkeit der Saccharase im Autolysat und in gereinigter Lösung.

Nr.	Invertin	Reaktions- bedingungen	pH	Temperatur (°)	Nulldrehungszeit (Minuten)		Aktivi- tats- verlust (%)	
					vor dem Erhitzen	nach		
1	Autolysat	1 ccm + 4 ccm 20proz. NaH_2PO_4 - Lösung + 10 ccm H_2O	4,4	$52 \pm 0,5$	33 34,5	34 34	0	
2	Invertin aus dems. Autolys., Zeitw. 3,85 (1,3 in frisch. Zust.)	10 ccm 0,25 ‰ Lösg. + 4 ccm 20- proz. NaH_2PO_4 - Lösg. + 1 ccm H_2O	4,4	$52 \pm 0,5$	14 14	25 24	43	
3	Autolysat wie 1	wie 1	4,4	$57,5 \pm 0,2$	33 34,5	51 49	32	
4	Invertin wie 2	wie 2, nur 5 ccm En- zym auf 15 ccm	4,4	$57,5 \pm 0,2$	31 29	290 265	89	
5	desgl.	nur 5 ccm ohne Phosphat auf 15 ccm	vor d. Erh. 6,28 (613; 18), nach d. Erh. 6,43 (621; 18), Inversion bei 4,4		$39,0 \pm 0,1$	31 29	48,5 48,5	39
6	desgl.	nur 5 ccm mit 2,6 ccm sek. + 7,4 ccm prim. m/15-Phosphat	6,40 Inversion bei 4,8		$39,0 \pm 0,1$	31 29	33 32,5	8

[72] Die Proportionalität von Enzymkonzentration und Reaktionsgeschwindigkeit bestätigt sich, wie aus den Tab. 12 und 13 hervorgeht, unabhängig von der Kinetik der Invertinwirkung, in den Grenzen 1:12,5 und 1:20. Nach den Beispielen 1 und 2 der Tab. 13 ergeben die Mittelwerte der Reaktionskonstanten 10,7 und 216 das Verhältnis 20,2 anstatt 20,0.

Nach den Versuchen 3 und 4 der Tab. 12 ergeben die Mittelwerte der Reaktionskonstanten 285 und 3710 das Verhältnis 12,97 anstatt 12,50, während sich aus den Anfangsgeschwindigkeiten der Quotient 12,7 berechnet.

3. Temperaturempfindlichkeit.

Das Invertin des Hefeauszugs und das einer noch unvollkommen gereinigten Lösung wird in bezug auf Hitzezerstörung in der Tabelle 14 verglichen.

Nach den Beispielen 1 bis 4 macht der Enzymverlust des rohen Invertins bei 57,5° und des reineren bei 52° den gleichen Bruchteil aus. Das ist eine Schutzwirkung der Begleitstoffe und auf eine solche, die natürlich je nach Menge und Natur der Hefeinhaltsstoffe schwanken kann, sind auch Unterschiede in der Temperaturempfindlichkeit von Invertinvorkommnissen und Auszügen zurückzuführen. Die Unterschiede wurden bei einer Anzahl von Hefen und ihren Autolysaten von EULER und seinen Mitarbeitern¹ sehr gering befunden. Dies berechtigt indessen nicht, aus größeren Unterschieden der Temperaturbeständigkeit Schlüsse auf Verschiedenheit von Enzymen zu ziehen, besonders wenn es sich um Vorkommnisse einerseits in Pilzen, andererseits im wesentlich anderen Milieu tierischer Organe handelt. Anders ist es mit der Abhängigkeit vom p_H . In großem Reinheitsgrad zeigt das Invertin (vgl. Abschn. 1) dasselbe Wirkungsoptimum wie im Autolysat. Die von H. v. EULER und O. SVANBERG² festgestellte Verschiedenheit der [73] optimalen Wasserstoffzahl bei Hefe- und Darmsaccharase läßt sich daher nicht auf den Einfluß von Begleitstoffen zurückführen.

Neutralsalzeinfluß. Die beiden Saccharasen unterscheiden sich auch hinsichtlich der Abhängigkeit von Neutralsalzen. Beim Hefeinvertin ist kein Einfluß von Neutralsalzen auf die enzymatische Wirkung beobachtet worden, abgesehen von der Hemmung, die nach S. M. NEUSCHLOSS¹⁾ bei sehr hoher Konzentration von Salzen ausgeübt wird. Dagegen hat H. BERRY²⁾ gefunden, daß die Darmsaccharase bei der Dialyse wirkungslos und auf Zusatz von Natriumchlorid wieder aktiv wird.

Bei Hefesaccharase könnte aber ein Einfluß von Neutralsalzen auf die Wirkung durch zu viel Fremdkörper bisher verdeckt worden sein. Darum verglichen wir die Reaktionsgeschwindigkeit in wäßriger und in phosphathaltiger Lösung mit Invertin vom Zeitwert 0,20 nach 3tägiger Dialyse gegen fließendes destilliertes Wasser.

¹ H. v. EULER und J. LAURIN, Diese Zs. Bd. 108, S. 64 [1919]; Biochem. Zs. Bd. 102, S. 258 [1920]; H. v. EULER und K. MYRBÄCK, Diese Zs. Bd. 115, S. 68 [1921].

² Diese Zs. Bd. 115, S. 43 [1921].

¹⁾ Pflügers Arch. Bd. 181, S. 45 [1919/20].

²⁾ Biochem. Zs. Bd. 40, S. 357 [1912]; Bd. 44, S. 415 [1912].

		0 Min.	27 Min.	69 bzw. 70,5 Min.
a) Invertin + Rohrz. in Wasser;	$p_H = 6,19$	5,05	3,75	2,21
b) Invertin + Rohrz. m. Phosphat;	$p_H = 6,19$	5,05	3,76	2,20

Das Phosphat ist also ohne Einfluß auf die Wirkung.

Es vermindert aber nach den Versuchen 5 und 6 der Tab. 14 die Temperaturempfindlichkeit, es wirkt wie andere Elektrolyte stabilisierend.

4. Elektrische Überführung.

C. A. PEKELHARING und W. E. RINGER³ übten in einer Untersuchung „Zur elektrischen Überführung des Pepsins“ Kritik an der Reinheit des Grüblerschen Pepsins, mit dem L. MICHAELIS und H. DAVIDSOHN⁴ das elektrische Verhalten geprüft hatten, und sie schrieben der Beimischung von Albumosen und Peptonen einen großen Einfluß auf das elektrische Verhalten zu. Diese Auffassung von PEKELHARING und RINGER [74] wird von MICHAELIS und DAVIDSOHN¹⁾ mit Beschränkung auf chemische Verbindungen aus Enzymen und Begleitstoffen angenommen, aber nicht für Kolloidgemische. „Man kann wohl ganz allgemein den Satz ableiten, daß ein Kolloid den isoelektrischen Punkt eines zweiten, gleichzeitig in Lösung befindlichen Kolloids nicht verändert, wofern nicht eine nachweisliche chemische Affinität der beiden Kolloide zu einander besteht . . .“ Es wird indessen richtiger sein, die Annahme von Verbindungen zu vermeiden, wenn es sich um die Assoziation eines Enzyms, z. B. mit Eiweißstoffen, handelt. Die wechselnden Adsorptionsaffinitäten, die dem Invertin verschiedener Reinheit gegenüber elektronegativen Adsorbentien eigen sind, fordern eine Prüfung des reineren Enzyms im elektrischen Felde. Die Erfahrungen der Adsorptionsmethoden bestätigen sich dabei qualitativ. Das nach der Reinigung mit Tonerde durch Kaolin adsorbierbare Invertin zeigt kathodische Wanderung bei der Kataphorese. Aber die quantitative Untersuchung ergibt, daß bei Aciditäten, die für vollständige Adsorption durch Kaolin genügen, nur ein Bruchteil des Invertins positiv geladen ist. Wird dieser durch das Adsorbens entfernt, so scheint die Lösung weitere Anteile von Enzym zusammen mit gewissen Begleitern positiv geladen nachzuschicken bis zur vollständigen Adsorption. Die elektrische Überführung, deren präparative Anwendung die folgenden Messungen vorbereiten, ermöglicht vielleicht vollkommenere Fraktionierung als die Anwendung von Adsorptionsmitteln.

Wir bedienten uns des von K. LANDSTEINER und W. PAULI²⁾ angegebenen Apparats in der Modifikation von L. MICHAELIS³⁾. Als unpolarisierbare Elektroden wählten wir Zn in $ZnSO_4$ ⁴⁾. Die Klemmenspannung betrug 220 Volt. Das Volumen des [75] Mittelfäßes einschließlich der beiden Hahnbohrungen wurde durch Auswägen mit

³⁾ Diese Zs. Bd. 75, S. 282 [1911].

⁴⁾ Biochem. Zs. Bd. 28, S. 1 [1910].

¹⁾ Über die Kataphorese des Oxyhämoglobins, Biochem. Zs. Bd. 41, S. 102 [1912]; vgl. auch L. MICHAELIS und M. ROTHSTEIN, ebenda Bd. 110, S. 217 [1920].

²⁾ 25. Kongreß f. inn. Med., Wien 1908, S. 57.

³⁾ Biochem. Zs. Bd. 16, S. 81 [1909]; Die Wasserstoffionenkonzentration, Berlin 1914, S. 192.

⁴⁾ 0,5 bis 1,0 g $ZnSO_4 \cdot 7H_2O$ für jeden Elektrodenschenkel.

Quecksilber zu 30,60 cem ermittelt. Die nach 24stündigem Stromdurchgang in den Seitengefäßen nachweisbaren Zinkmengen entsprachen rund 0,02 g ZnSO_4 in 25 cem. Ihr Einfluß auf die Invertinbestimmungen der Seitenflüssigkeiten kann vollkommen vernachlässigt werden. Die Inversionsgeschwindigkeit durch ein Präparat vom Zeitwert 4,7 Minuten wurde durch einen Gehalt der Bestimmungslösung von 0,01 und 0,1 % $\text{ZnSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$ nur um 2,0 bzw. 5,3 % vermindert.

Anfangsdrehung = $5,00^\circ$; 1- bis 4fache Puffermenge.

$\text{ZnSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$ (%)	Zeit (Min.)	Drehung ($^\circ$)	$k \cdot 10^4$	Aktivität (%)
0,00	40,0	1,18	94,5	100,0
0,01	40,0	1,21	92,5	98,0
0,10	40,5	1,28	89,5	94,7
1,00	40,5	2,38	55,3	58,5

Am Beispiel 6 der Tab. 15 sei der Verlauf einer Kataphorese und die Bestimmung der übergeführten Enzymmengen näher geschildert. Angewandt war mit Aluminiumhydroxyd gereinigtes, durch Kaolin gut adsorbierbares Invertin vom Zeitwert 4,7. Als Mittelflüssigkeit diente eine 0,33proz. Lösung in $\frac{1}{50}$ -Essigsäure, die Seitengefäße waren mit $\frac{1}{50}$ -Essigsäure beschickt. Nach Aufsetzen der Elektroden wurde der Apparat in einem Kellerraum erschütterungsfrei aufgestellt und zum Ausgleich der Temperatur und des hydrostatischen Druckes sich selbst überlassen, ehe wir die Hähne zu beiden Seiten des Mittelgefäßes öffneten. Im Tyndallkegel traten dabei keine Strömungen an den Grenzflächen auf. Die beiden Elektroden wurden für 66 Stunden mit einer Gleichstromquelle von 220 Volt verbunden. Nach dem Auseinandernehmen des Apparates entleerten wir die Kathoden- und Anodenlösung, um jede mit etwas Spülflüssigkeit auf 30 cem zu bringen.

Aktivität der Anodenflüssigkeit, gemessen unter den Bedingungen des Vergleichszeitwertes: 10 cem in 50 cem Rohrzuckerlösung; nach 47 Minuten $\alpha = 3,45^\circ$; $p_{\text{H}} = 2,9$ (color.).

Kathodenlösung: 10 cem auf 50; nach 49 Minuten $\alpha = 1,60^\circ$; $p_{\text{H}} = 3,2$.

p_{H} der Mittelflüssigkeit zu Beginn und am Ende des Versuches 2,95.

Auf Grund der in Tab. 4 (S. 24) mitgeteilten Beziehung zwischen den verschiedenen Massen des Invertins berechnen wir hieraus die Zeit, die nötig wäre, um durch das Enzym der Mittelflüssigkeit sowie durch seine übergeführten Beträge 4 g Rohrzucker in 25 cem bei $15,5^\circ$ zur Null-drehung zu spalten. Sie beträgt für die Mittel-, Anoden- und Kathodenflüssigkeit 2,53, 363 und 140 Minuten.

[76] Tabelle 15. Beispiele für die Wanderung des Invertins im elektrischen Feld.

Nr.	Zusammensetzung der Mittel- und Seitenflüssigkeiten; Angabe der [H]	Dauer des Strom- durch- ganges Stunden	Nulldrehungszeit der Anoden-Mittel-Kathoden- Flüssigkeit			Wanderung in % zur	
						Anode	Ka- thode
1	Autolysat (1 Hefe + 2 Wasser + Toluol); H_2O ; nicht gem.	70	775	6,18	∞	0,80	0,00
2	Autolys. analoger Darst. 1½ Jahre alt; nicht gem.	16	840	6,86	∞	0,82	0,00
3	Autolys. wie 2 + $\frac{1}{40}$ Vol. $\frac{1}{10}$ -Essigs.; Seitenge- fäße $\frac{1}{50}$ -Essigs.	18	1110	7,07	∞	0,64	0,00
4	0,2proz. Lösung eines d. Kaolin schwer adsor- bierbaren tonerleger. Inv. v. Ztw. 8,45; dest. Wasser; nicht gem.	64	—	6,9	13200	—	0,05
5	Dass. in $\frac{1}{50}$ -Essigs.; Anode $p_{\text{H}} = 2,9$; Kathode $p_{\text{H}} = 3,0$ (color.)	23	1170	7,1	3880	0,61	0,18
6	Präp. v. Ztw. 4,7 in $\frac{1}{50}$ -Essigs.; Mittelflkt. $p_{\text{H}} =$ 2,9 bis 3,0; Kath. am Ende 3,4 (color.) . . .	66	363	2,53	140	0,70	1,80

Tabelle 15 (Fortsetzung).

Nr.	Zusammensetzung der Mittel- und Seitenflüssigkeiten; Angabe der $[H^+]$	Dauer des Strom- durch- ganges Stunden	Nullabweichungszeit der Anoden-Mittel-Kathoden- Flüssigkeit			Wanderung in % zur	
						Anode	Ka- thode
7	Präp. aus Neutralautolys. v. Ztw. 1,0 in dest. Wasser; nicht gem.	22	96	0,52	27	0,54	1,93
8	Dasselbe Präp. in $\frac{1}{50}$ -Acetat; $p_H = 6,0$	18	97	1,04	70	1,07	1,40
9	Wie 8, Mittelflkt. enthält überdies 15,8 mg Eier- albumin; $p_H = 6,0$	18	117	1,04	46	0,89	2,26
10	Präp. aus pankreasentl. Hefe, Zeitw. 1,0 in dest. Wasser; $p_H = 6$	19	347	5,0	217	1,44	2,30

[77] Die Tab. 15 läßt in einigen Beispielen erkennen, wie mit zunehmender Reinheit des Invertins der übergeführte Anteil zunimmt. Bei annähernd gleicher Aktivität der Mittelflüssigkeiten von Beispiel 1 und 10 sind im Hefeautolysat in 70 Stunden nur 0,8% des Enzyms zur Anode gewandert, während vom Präparat mit dem Zeitwert 1 schon nach 19 Stunden 1,44% im Anoden- und 2,30% im Kathodengefäß nachgewiesen werden konnten. Der Vergleich von Beispiel 8 und 9 ergibt Zunahme der kathodischen Wanderung eines 1-Minuten-Präparats durch geringen Zusatz von Eieralbumin bei $p_H = 6,0$. Die Erfahrungen über Reproduzierbarkeit der einzelnen Messungen — namentlich an gereinigten Saccharaselösungen, deren Tyndalleffekt äußerst schwach ist — erlauben indes noch nicht, diesen Effekt mit Bestimmtheit der Beimischung zuzuschreiben.

5. Zur Stabilisierung.

Ein mit Tonerde und mit Kaolin gereinigtes Präparat, das nach der Dialyse den Zeitwert 7,5 hatte, verlor bei 3tägigem Stehen 22% seiner Wirkung. Darauf versetzte man diese 0,15proz. Enzymlösung, deren Zeitwert jetzt 9,6 war, mit verschiedenen Schutzstoffen, nämlich mit 50% ihres Trockengewichts. Zur vergleichenden Bestimmung der trockenen Präparate wurden Proben bei Zimmertemperatur im Luftstrom abgedampft, andere Proben nach 14- und nach 20tägigem Stehen der Lösungen bestimmt (vgl. Tab. 16).

Calciumchlorid schützte beim Eindampfen nicht. Hefegummi mit Chlorcalcium wirkt ähnlich günstig wie Gummi allein.

Tabelle 16.

Zusatz	Nach 14 tägigem Stehen		Nach 20 tägigem Stehen		Nach dem Abdampfen	
	Zeitwert	Aktivitäts- verlust (%)	Zeitwert	Aktivitäts- verlust (%)	Zeitwert	Aktivitäts- verlust (%)
Ohne Zusatz	14,7	35	14,7	35	—	—
Chlorcalcium	9,7	1,5	11,1	14	106	91
Glykokoll	10	5	11,3	15	9,4	0,0
Leucylglycin	9,8	2,5	10,6	9	9,6	0,0
Hefegummi	10,2	6	11,1	14	10	5
Glycerin	10,3	7	11,5	16	10,1	6

[78] Die Schutzwirkung von Hefegummi war auch bei einem mittels der Bleifällung dargestellten Präparat (f_1 der Tab. 6) deutlich, das beim Abdampfen zur Trockne $\frac{3}{4}$, beim Verdampfen in 25 % Hefegummi enthaltender Lösung nur halb so viel Aktivität einbüßte.

Invertinlösung f_1	Zeitwert	1,05.
Zur Trockene verd.	„	4,12, Verlust 75 %.
Mit Hefegummi verd.	„	1,6, „ 35.

Die günstige Goldzahl von Hefegummi erklärt diese Wirkung. Wir bestimmten mit Hefegummi, der nach dem nicht eben schonenden Verfahren von E. SALKOWSKI¹ frisch dargestellt worden, die Goldzahl nach dem Vorschlag von R. ZSIGMONDY² = 0,1. Die Schutzwirkung, die von Invertinpräparaten auf Goldsol ausgeübt wird, ist hauptsächlich durch ihren Gehalt an Hefegummi bedingt. Wir fanden z. B. für ein nur mit Aluminiumhydroxyd gereinigtes, noch 10 % Hefegummi enthaltendes Präparat vom Zeitwert 4,7 die Goldzahl 1, hingegen für ein Präparat von ähnlicher Konzentration, das durch Isolierung aus der Bleifällung so gut wie frei von Hefegummi erhalten worden, die Goldzahl > 10.

Dem mit Bleiacetat, dann mit Tonerde gereinigten Präparat 9 der Tab. 6 (Zeitw. 0,26) kommt die Goldzahl 20 zu.

¹ Chem. Ber. Bd. 27, S. 497 [1894].

² Zs. analyt. Chem. Bd. 40, S. 697 [1901].

49. ZUR KENNTNIS DES INVERTINS.

Von **RICHARD WILLSTÄTTER** und **WALTER WASSERMANN**.

Vierte Abhandlung.

(Mitteilung aus dem Chemischen Laboratorium der Bayerischen Akademie der Wissenschaften in München.)

(Der Redaktion zugegangen am 14. Aug. 1922.)

I. Auswählende Adsorption aus den Autolysaten.

Die Bedeutung der Adsorptionsmethoden für die Isolierung des Invertins beruht darauf, daß es diesem Enzym wie anderen an chemischen Reaktionen, abgesehen von der spezifischen Enzymwirkung, und an schwer löslichen Derivaten fehlt. Diese Methodik für die Abscheidung der Enzyme hat schon eine lange Vorgeschichte, aber ihre Entwicklung war durch einige Schwierigkeiten gehemmt. Die Enzymadsorbate waren nicht leicht zu zerlegen, was zu der noch heute verbreiteten Anschauung geführt hat: „Der Adsorptionsprozeß ist mehr oder weniger irreversibel und unterscheidet sich dadurch von der Adsorption krystalloider Stoffe“ [O. HAMMARSTEN und S. G. HEIDIN¹]. Indessen führt schon die ältere Enzymliteratur einige Beispiele an für die Adsorption von Enzymen durch Niederschläge und darauffolgende Elution. Nach dem grundlegenden Versuche von E. BRÜCKE² wird Pepsin und ebenso, wie A. MAYER³ in seiner „Lehre von den chemischen Fermenten“ anführt, pflanzliche Diastase durch Bildung eines [182] Niederschlags von Calciumphosphat gefällt und dem Adsorbate mit sehr verdünnter Phosphorsäure wieder entzogen. So verhalten sich auch die Invertinadsorbate, die wir in vielen Fällen mit einfachen chemischen Mitteln zu zerlegen vermögen und zwar mit sehr verdünnten Alkalien. Die Elution beruht auf der Überwindung der kleinen Affinitätsbeträge, die in den Adsorbaten wirken, durch etwas stärkere Affinitäten¹).

Ein viel erheblicheres Hindernis stellten der Anwendung eines Adsorptionsverfahrens die verwickelten und wechselnden Assoziationen der Begleitstoffe mit

¹ Lehrbuch der physiologischen Chemie, 9. Aufl., 1922, S. 38.

² Sitzungsberichte der mathemat.-naturwiss. Klasse d. K. Akad. d. Wissensch. Wien 43. Bd., II. Abt., S. 601, und zwar S. 603 [1861].

³ Heidelberg 1882, S. 11.

¹) Erste Abh., S. 59.

dem Enzym in den Weg, durch welche die Adsorption erschwert und das Verhalten des Enzyms verschleiert wird. Erst im Laufe seiner Reinigung gab sich das Invertin als amphoter zu erkennen und als geeignet für die aufeinanderfolgende Anwendung von Adsorbentien elektropositiver und elektronegativer Natur. Dies ist das Wesentliche der in der ersten Abhandlung² mitgeteilten Methodik. Das Verfahren von WILLSTÄTTER und RACKE erfordert zunächst eine Vorreinigung mit Kaolin in acetonhaltiger Lösung, wodurch sich gewisse hartnäckig folgende Proteine beseitigen ließen. Darauf folgte die erste Adsorption mit Tonerde in ebenfalls (28 %) Aceton enthaltender Lösung und Elution mit 0,04proz. Ammoniak. Nach dem Fällen der eingeengten Lösung durch Aceton enthielt das Invertin nur noch Spuren von Eiweiß, aber große Mengen von Hefegummi. Es ließ sich davon befreien durch die zweite Adsorption, nämlich mit Kaolin, und Elution mit sehr verdünnter Natriumcarbonatlösung.

Für den Reinheitsgrad der Präparate war die Anwendung möglichst geringer Mengen der Adsorbentien entscheidend. Es war „eine Erfahrung aus dieser Arbeit, daß eine bestimmte Sorte Aluminiumhydroxyd unter verschiedenen Bedingungen z. B. in wäßriger oder acetonig-wäßriger Lösung ungefähr gleiche Stoffmengen, aber verschiedene Mengen Enzym adsorbiert. Daher wird das Invertin, je weniger Aluminiumhydroxyd man braucht, um eine gegebene Menge desselben zu adsorbieren, [183] in desto reinerem Zustand dadurch erhalten. Die zur Adsorption des Invertins erforderliche Menge von Aluminiumhydroxyd ist ein gewisses Maß seiner Selektivität. Wenn z. B. für eine mit 40 Vol.-% Aceton vermischte Invertinlösung dreimal weniger Aluminiumhydroxyd zur quantitativen Adsorption des Enzyms nötig war, wie in der wäßrigen Lösung, so war auch das adsorbierte Trockengewicht für die gegebene Invertinmenge im ersten Falle ungefähr dreimal geringer“. Die Wirkung des Acetons beruht vielleicht darauf, daß eine amphotere Verbindung in acetonhaltiger Lösung stärker sauer reagiert, wie es für wäßrig-alkoholische Lösungen vor kurzem gezeigt wurde³).

In der Absicht, das Adsorptionsvermögen der Tonerde für Enzyme zu steigern, haben WILLSTÄTTER und H. KRAUT eine (noch nicht veröffentlichte) Arbeit* in Angriff genommen, die sich auf Hydrate des Aluminiumoxyds von verschiedener Darstellung, Zusammensetzung und chemischer Reaktionsfähigkeit bezieht. In dieser Untersuchung wurde erkannt, daß die Tonerde das Invertin bei großer Verdünnung seiner Lösung viel mehr auswählend adsorbiert, daß ihr Adsorptionsvermögen für Invertin ein vielfach größeres wird. Die Einflüsse der Begleitstoffe, die der Adsorption entgegenwirken, erscheinen bei starker Verdünnung mit Wasser und noch mehr bei Gegenwart von Säure abgeschwächt, gewiß infolge hydrolytischen Zerfalls gebildeter Additionsprodukte.

Nach der Adsorptionsformel von H. FREUNDLICH und nach vielen Erfahrungen war zu erwarten, daß eine gegebene Menge Adsorbens aus einer schwachen Lösung

² Ann. d. Chem. Bd. 425, S. 1 [1920/21].

³ R. WILLSTÄTTER und E. WALDSCHMIDT-JEITZ, Ber. d. Deutsch. chem. Ges. Bd. 54, S. 2988 [1921].

* Abh. 16 und folgende.

verhältnismäßig mehr Substanz aufnimmt als aus einer konzentrierteren. Allein es läßt sich nicht vorhersehen, daß die absolute Menge adsorbierten Enzyms mit dem Verdünnen der Lösung steigt und daß sich die Adsorption in höherem Maße für Invertin beim Verdünnen des Hefeautolysates selektiv gestaltet als für irgend ein Protein, eine Nucleinsubstanz oder ein anderes Protoplasmazerfallsprodukt. In der Tat beruht die Beobachtung von WILLSTÄTTER und KRAUT, die unserer Untersuchung zugrunde [184] liegt, auf der Anwendung von Invertinlösungen, die ganz besonderen Bedingungen genügen. Würde man einfach einen Hefeauszug, dargestellt nach einem der üblichen Autolyseverfahren, unter starker Verdünnung mit viel Tonerde oder Kaolin behandeln, so wäre das Adsorbens nicht instande, daraus Invertin auswählend zu adsorbieren.

Das Adsorptionsvermögen der Tonerde oder eines anderen Adsorptionsmittels wurde in der ersten Abhandlung (S. 66) durch den „Adsorptionswert“ ausgedrückt. Dieses Maß gibt die Rohrzuckermenge an, die von 1 g unter bestimmten Bedingungen mit Invertin gesättigtem Adsorbens unter den Verhältnissen der Zeitwertdefinition in einer Minute zur Nulldrehung invertiert wird. Danach kommt dem mit Invertin beladenen Aluminiumhydroxyd der Adsorptionswert 1 zu, wenn 1 g desselben unter den Bedingungen der Zeitwertbestimmung 1 g Rohrzucker in einer Minute zu 75,75 % invertiert. Das Adsorbens (1 g) hat dann Invertin entsprechend dem M.Z.Q. 0,25 aufgenommen. Es ist zweckmäßiger, die Einheit des Adsorptionswertes auf die Inversion von 4 g Rohrzucker zur Nulldrehung zu beziehen, sie nämlich so zu wählen, daß das Adsorbens mit Invertin¹ vom M.Z.Q. 1 gesättigt ist. Der Adsorptionswert gibt also die Invertinmenge in M.Z.Q. an, die von 1 g Adsorbens unter bestimmten Bedingungen aufgenommen wird. Ferner ist es vorzuziehen, daß die Angaben für Tonerde auf Al_2O_3 , nicht auf $\text{Al}(\text{OH})_3$ bezogen werden. Der ältere Adsorptionswert wird in den abgeänderten, der im folgenden als Maß dient, mittels des Faktors

$$\frac{1}{4} \cdot \frac{156,2}{102,2} = 0,38 \text{ umgerechnet.}$$

Das Reziproke des Adsorptionswertes gibt die Menge Adsorbens an, die unter bestimmten Bedingungen erforderlich ist, um Invertin vom M.Z.Q. 1 zu adsorbieren.

Für eine gegebene Sorte von Tonerde ist der Adsorptionswert in erster Linie von der Zusammensetzung der [185] Enzymlösung abhängig, ferner von den Enzymkonzentrationen vor der Adsorption und nach Einstellung des Gleichgewichtes. Wir ergänzen daher den Adsorptionswert (A.W.) mit der Angabe des Volumens der Invertinlösung in ccm, das den M.Z.Q. 1 enthält, und des Bruchteils der Enzymadsorption. Beispielsweise fanden wir mit einem durch Kaolin (ohne Aceton) vorbehandelten Autolysat:

A.W. (400; 17 %) = 0,166 (n. d. früheren Maße 0,435).

A.W. (8000; 96 %) = 0,94 (n. d. früheren Maße 2,46).

¹ Dieses Maß der Invertinmenge, I. Abh., S. 8, ist der Quotient des in Form von Hefe, Autolysat oder Präparat dosierten Materials und seiner durch den Zeitwert gemessenen Wirkung.

Adsorption durch Tonerde.

Die angewandten Invertinlösungen waren durch 6tägige Autolyse aus Brauereihefe mit der doppelten Menge Wasser unter Zusatz von Toluol gewonnen; sie enthielten gewöhnlich M.Z.Q. 1 in 300 bis 400 ccm. In den Adsorptionsversuchen mit den frisch dargestellten, mit Kaolin ohne Aceton vorbehandelten Lösungen ergaben sich für Aluminiumhydroxyd Adsorptionswerte von etwa 0,06 bis 0,16 bei einem Adsorptionsgrade von 10 bis 20 % des Invertins. Dieselben Tonerdemengen adsorbierten bei 10facher Verdünnung 50 bis 70, bei 20- bis 50facher 80 bis 95 % des Enzyms, die Adsorptionswerte stiegen dementsprechend auf 0,5 bis 0,9.

Das nämliche Autolysat ohne Reinigung mit Kaolin hatte gar keinen Einfluß der Verdünnung erkennen lassen. Die Adsorptionswerte 0,93 und 0,95 für die Verdünnungen 300 und 6000 waren dabei überraschend hoch. Es zeigt sich hier, daß eben die Nebenprodukte (Proteine), welche vom Kaolin am leichtesten entfernt werden, die Aufnahme des Invertins durch die Tonerde als Koadsorbentien in hohem Maße befördern.

Bei den frischen Autolysaten hatte auch die Reinigung mit Kaolin in 28 % Aceton enthaltender Lösung nur einen unvollkommenen Erfolg. Der A.W. (Verdünnung 300) stieg zwar auf 1,1 an (bei 13 % Adsorption), aber es war hier 20fache Verdünnung mit Wasser nötig, um ihn zu erhöhen und dann nur auf 1,6 (bei 19,4 % Adsorption).

Die auswählende Adsorption wurde erst deutlich nach Altern der Autolysate. Die dabei erfolgenden Abbauvorgänge, [186] die in der dritten Abhandlung eingehender behandelt wurden, greifen die mit dem Invertin vergesellschafteten Inhaltsstoffe der Hefe an und verändern dadurch das Verhalten des Enzyms selbst gegenüber den Adsorbentien.

Nach 6 Wochen langem Stehen war das Enzym deutlich leichter adsorbierbar, besonders aus verdünnten Lösungen. Schon bei 10facher Verdünnung der mit Kaolin ohne Aceton vorbehandelten Invertinlösung erhob sich der Adsorptionswert von 0,2 (17 % Adsorption) auf 1,2 (97 % Adsorption). Noch erfolgreicher war die Verarbeitung der gealterten Autolysate, als sie nach den Angaben von WILSTÄTTER und RACKE aus wäßrig-acetoniger Lösung mit Kaolin entweißt wurden. Für die so vorbehandelten unverdünnten Lösungen (M.Z.Q. 1 in ca. 600 ccm) betrug der Adsorptionswert der Tonerde etwa 1 (20 % Adsorption), bei 10facher Verdünnung stieg er auf 4,3 (fast 80 % Adsorption).

Die günstigste Dauer des Alterns betrug in unseren Versuchen 6 bis 8 Wochen. Bei längerem Reifen der Autolysate begannen die Adsorptionswerte wieder zu sinken (Vers. 22 bis 25 der Tab. 1).

Für die Tonerdeadsorption ist die sehr schwach saure Reaktion, die das Autolysat nach der Verdünnung besitzt, die geeignetste (Nr. 25 bis 27). Säuert man die Invertinlösung mit Essigsäure an (Titrationsacid. $\frac{1}{20}$), so sinkt der Adsorptionswert auf 0,5, noch viel tiefer, wenn man mit Ammoniak genau lackmusneutrale Reaktion einstellt.

Wird wie bei WILLSTÄTTER und RACKE die Adsorption aus acetonhaltiger Lösung vorgenommen, so erhöht sich bei der großen Verdünnung der beobachtete Adsorptionswert noch etwas mehr, aber auf diese nicht bedeutende letzte Steigerung mußte verzichtet werden, da zu große Mengen Aceton dafür nötig wären.

Die Adsorption unter den angegebenen Bedingungen ist in solchem Maße selektiv, daß sie nur etwa $1/20$ bis $1/30$ der Tonerdemenge wie in den entsprechenden Versuchen von WILLSTÄTTER und RACKE mit konzentrierteren acetonfreien Invertinlösungen erfordert. Daher besitzt das aus einem solchen [187] Adsorbat eluierte Invertin ohne weiteres etwa denselben Reinheitsgrad (Zeitwert < 1) wie die in der I. Abhandlung durch wiederholte Adsorptionsprozesse und Fällung gereinigten Präparate und ist gleich diesen vollkommen frei von Hefegummi. Diesem Reinheitsgrad stehen Invertinzeitwerte von etwa 28 gegenüber, die WILLSTÄTTER und RACKE für die durch die Tonerde adsorbierte Substanz ermittelt haben (a. a. O. S. 68), als die Adsorption aus wäßriger (acetonfreier) Lösung vorgenommen wurde, und zwar ebenfalls aus den mit Kaolin gereinigten Autolysaten.

Die Tonerdeadsorbate stehen mit den Autolysaten im Gleichgewicht, die viel eluierend wirkende Stoffe (Koeluentien) enthalten. Daher erhöht sich der Adsorptionswert (Vers. 28 d. Tab.) sehr wesentlich, wenn das Adsorbat mit fast reinem Wasser im Gleichgewicht steht. Wir verwendeten für diesen Versuch ein nach der Kaolinmethode gereinigtes Invertinpräparat vom Zeitwert 0,6 und fanden bei der Verdünnung M.Z.Q. 1 in 1400 ccm bei fast vollständiger Adsorption den A.W. 19,5¹ der Tonerde.

Die in der Tab. I zusammengestellten Versuche zeigen Unterschiede im Adsorptionsvermögen desselben Aluminiumhydroxyds mit demselben Autolysate im Verhältnis von 1:90. Sie lehren, daß die selektive Wirkung der Tonerde und die praktisch günstigste Steigerung ihres Adsorptionsvermögens bedingt wird durch Altern der Autolysate, Vorbehandlung mit Kaolin in acetonhaltiger Lösung und etwa 20fache Verdünnung.

Adsorption durch Kaolin.

In der ersten Arbeit dieser Reihe war gefunden worden (S. 85 und 99), daß das aus dem Tonerdeadsorbat eluierte Invertin, und zwar erst dieses, durch Kaolin adsorbierbar ist. „Durch die Behandlung mit Aluminiumhydroxyd ist das Enzym von den Koadsorbentien, Begleitstoffen überwiegend saurerer Natur, abgetrennt worden, mit denen es zuvor assoziiert war. Es zeigt in diesem Reinheitsgrad das Verhalten eines [189] amphoteren Stoffes und wird nun sowohl von elektronegativen wie elektropositiven Adsorbentien aufgenommen.“ Es gelang nun, analog den Beobachtungen mit Tonerde, an gealterten, sehr verdünnten Lösungen, das Invertin auch unmittelbar aus den Autolysaten, und sogar ohne irgendeine Vorreinigung derselben, wie sie für die Tonerdeadsorption nötig ist, durch Kaolin selektiv zu adsorbieren, so daß sich

¹ Dieser Adsorptionswert, der bei Gegenwart von Natriumchlorid ermittelt wurde, ließ sich noch weit übertreffen.

[188] Tabelle 1. Auswählende Adsorption mit Tonerde (Sorte B*).

Nr.	Alter des Autolysates	Vorbereitung	Invertin- menge M.Z.Q.	Al ₂ O ₃ g	Verdünnung von M.Z.Q. 1	Adsorp- tions- grad %	Adsorp- tions- wert
1	8 Tage	keine	0,179	0,082	300	42,7	0,93
2	8 ..	„	0,179	0,082	6000	43,8	0,95
3	8 ..	Kaolin ohne Aceton	0,121	0,186	400	9	0,059
4	8 ..	„ „ „	0,121	0,1395	400	19	0,16
5	8 ..	„ „ „	0,024	0,0279	4000	46	0,40
6	8 ..	„ „ „	0,121	0,186	8000	83	0,54
7	8 ..	„ „ „	0,121	0,1395	20000	93	0,81
8	8 ..	„ „ „	0,024	0,0279	8000	99	0,85
9	12 ..	„ „ „	0,058	0,060	400	17	0,16
10	12 ..	„ „ „	0,058	0,060	4000	76	0,73
11	12 ..	„ „ „	0,058	0,060	8000	96	0,93
12	14 ..	„ mit ..	0,170	0,0205	300	13	1,1
13	14 ..	„ „ „	0,170	0,0205	3000	11,8	0,98
14	14 ..	„ „ „	0,170	0,0205	6000	19,4	1,6
15	6 Wochen	„ ohne ..	0,169	0,1395	300	17,2	0,21
16	6 ..	„ „ „	0,169	0,1395	3000	97	1,2
17	6 ..	„ „ „	0,169	0,1395	6000	98,8	1,2
18	6 ..	„ mit ..	0,113	0,0205	600	20,3	1,1
19	6 ..	„ „ „	0,113	0,0205	4500	77,9	4,3
20	6 ..	„ „ „	0,113	0,0205	9000	84	4,6
21	6 ..	„ „ „	0,136	0,0205	3500	80	5,3
					(28 % Aceton		
22	3 Wochen b. 15°	„ „ „	0,0927	0,0196	11000	30,8	1,5
23	1 W. 15°, 2 W. 30°	„ „ „	0,0843	0,0196	12000	74,9	3,2
24	1 W. 15°, 4 W. 30°	„ „ „	0,0753	0,0098	13000	36,5	2,8
25	1 W. 15°, 7 W. 30°	„ „ „	0,074	0,0098	13000	33,8	2,5
26	1 W. 15°, 7 W. 30°	„ „ „	0,074	0,0098	13000	7	0,53
					(¹¹ / ₂₀ -Essigs.)		
27	1 W. 15°, 7 W. 30°	„ „ „	0,074	0,0098	13000	3	0,23
					(neutral)		
28	Invertin v. Z.W. 0,60	—	0,386	0,0186	1400	94,5	19,5

darauf die einfachste Methode gründen läßt, Invertin von hohem Reinheitsgrade, frei von Hefegummi, zu isolieren. Es ist nötig, dafür die Autolysate gealtert, sehr verdünnt und angesäuert zu verwenden.

Der wichtigste Umstand, auf den es dabei ankommt, ist die Acidität der Invertinlösung. Ihr Einfluß war schon von WILLSTÄTTER und RACKE erkannt worden. Sie fanden die Adsorption durch Kaolin sehr gesteigert „in schwach essigsaurer Lösung, z. B. in ¹/₂₅-normaler, für die nur etwa ¹/₅ der Kaolinmenge wie für entsprechende neutrale Lösungen erforderlich ist“. Der Einfluß der Acidität ist in unseren Versuchen noch größer, da wir mit den viel amphotere Stoffe enthaltenden rohen Invertinlösungen arbeiten und da wir Kaolin von neutraler Reaktion auf Lackmus anwenden. Das Kaolin von WILLSTÄTTER und RACKE war durch Erhitzen mit Salzsäure und Auswaschen mit Wasser in seinem Adsorptionsvermögen gesteigert worden. So behandelt, reagiert es sauer, es ist noch mit Salzsäure beladen und besitzt erhöhtes Adsorptionsvermögen für Invertin. Für unsere Untersuchung diente elektroosmotisch

* In der Originalabh. ist irrtümlich Sorte A angegeben.

gereinigtes Kaolin, das uns Herr Direktor Dr. ERWIN MAYER der Elektro-Osmose A.-G. in Wien freundlichst zur Verfügung stellte. Wenn dieses Kaolin auf Invertin von höherem Reinheitsgrad in wäßriger Lösung einwirkt, so ist sein Adsorptionsvermögen gering, in essigsaurer Lösung bedeutend. Wir behandelten z. B. ein Invertinpräparat vom Zeitwert 0,6 und zwar 500 ccm, enthaltend M.Z.Q. 0,39, mit 1,25 g Kaolin. Die Adsorption betrug 5,5 % vom Invertin, entsprechend einem Adsorptionswert von 0,02. In einem anderen Versuche mit Invertin vom Zeitwert 0,75 ließen wir 20 g Kaolin auf 2 l, enthaltend M.Z.Q. 2,7, einwirken. Die Adsorption betrug 19 %, entsprechend einem Adsorptionswert von 0,026, [190] während der A.W. für eine ähnliche $\frac{1}{20}$ -essigsaurer Invertinlösung 0,15 betrug.

Die Autolysate sind an sich unzureichend sauer. Die Versuche 1 bis 4 der Tab. 2 lassen bei der gegebenen Acidität der Autolysate, seien sie unverdünnt oder verdünnt, frisch oder gealtert oder auch mit Kaolin vorbehandelt, keine Adsorption des Enzyms durch Kaolin erkennen.

Die geeignete Acidität ist die einer $\frac{1}{20}$ -Essigsäure; sie wird in der erforderlichen Zeitdauer vom Invertin getragen. In einigen Versuchen (Nr. 6 und 7 der Tab. 2) zeigte sich auch bei optimaler Acidität kein Einfluß der Verdünnung an einem frischen (z. B. 14 Tage alten) Autolysat. Bei gealterten Hefeauszügen macht aber ähnlich wie bei der Tonerdeadsorption die Verdünnung ihren Einfluß geltend und zwar so, daß es unnötig ist, die Autolysate zuvor in neutraler wäßriger oder acetonhaltiger Lösung mit Kaolin zu reinigen, zumal durch diese Behandlung die Eiweißkörper doch nur sehr unvollkommen entfernt werden.

Die Menge Kaolin, mit der das Invertin quantitativ adsorbiert wird, ist nur ein Bruchteil der von L. MICHAELIS¹ für die Entfernung von Eiweiß aus den Invertinlösungen empfohlenen (15 bis 20 g für 100 ccm invertinarmer Autolysate).

Der Adsorptionswert des Kaolins betrug bei günstiger Acidität für frisch dargestelltes (z. B. 14 Tage altes) Autolysat 0,007 und stieg für die 6 bis 8 Wochen alten auf 0,06 bis 0,09 an, ohne bei noch älteren Autolysaten merklich zu differieren. Mit der Verminderung der Kaolinmenge geht die Verbesserung des Reinheitsgrades des adsorbierten Invertins Hand in Hand.

Einfluß der Verdünnung auf die Fällbarkeit durch Bleiacetat.

In der III. Abhandlung über Invertin ist eine Methode der Isolierung mittels der Bleiacetatfällung mitgeteilt worden. Es sind Begleitstoffe des Enzyms in den Hefeauszügen, die [191] vom Bleiacetat niedergeschlagen werden. Aus frischen Autolysaten vermögen die Bleifällungen sehr wenig Invertin zu adsorbieren, aus gealterten das gesamte. Nach Altern von einigen Monaten genügten oft $\frac{2}{3}$ der zur vollständigen Bleifällung nötigen Menge Bleiacetat, um 90 % des Invertins zu adsorbieren.

¹ Biochem. Zs. Bd. 7, S. 488 [1907/08]; L. MICHAELIS und M. EHRENREICH, Biochem. Zs. Bd. 10, S. 283, 295 [1908]; L. MICHAELIS in Abderhaldens Handbuch der biochem. Arbeitsmethoden [1910] III. Bd., S. 7.

Tabelle 2. Auswählende Adsorption mit Kaolin.

Nr.	Alter des Autolysats	Vorbehandlung	Acidität	In- vertin- menge M.Z.Q.	Kaolin g	Verdünnung von M.Z.Q. 1	Adsorp- tions- grad %	Adsorp- tions- wert
1	vom 27. IV. 22, 14 Ta- ge alt	keine	—	0,105	2	200 u. 4000	0	0
2	ebenso	Kaolin mit Aceton	—	0,073	2	5200	0	0
3	15 Monate	keine	—	0,105	2	200 u. 4000	0	0
4	15 „ „	Kaolin mit Aceton	—	0,059	2	6800	6,8	0,002
5	27. IV., 14 Tage	„ „ „	$n_{/50}$ -Essigs.	0,073	2	5200	37	0,014
6	7. V., 14 „	keine	$n_{/20}$ „	0,105	2	400	16	0,008
7	7. V., 14 „	„	$n_{/20}$ „	0,274	5	4000	12	0,007
8	15 Monate	Kaolin mit Aceton	$n_{/30}$ „	0,044	2	500	0	0
9	15 „ „	„ „ „	$n_{/30}$ „	0,044	2	8000	94	0,021
10	13. III. 22, 8 Wochen	keine	$n_{/20}$ „	0,183	1	5000	41,5	0,076
11	13. III. 22, 8 „	„	$n_{/20}$ „	0,183	3	5000	97	0,06
12	15 Monate	„	$n_{/20}$ „	0,262	5	4000	97	0,051
13	13. III. 22, 4 Monate	„	$n_{/20}$ „	12,9	125	16000	86	0,089
14	13. III. 22, 3 „	„	$n_{/20}$ „	5,302	66	16000	98,5	0,079

Auch diese Adsorption wird durch Verdünnung der Autolysate, mit sprung-
weiser Steigerung bei sehr großer Verdünnung, befördert, weil die Verdünnung der
Assoziation des Enzyms mit den Begleitstoffen entgegenwirkt.

Die Versuche sind mit einem unter Zusatz von Ammonphosphat gewonnenen
5 Monate alten Autolysate ausgeführt, von dem 100 ccm zur Fällung 6 g Bleizucker
erforderten, bis [192] eben im Filtrat Blei nachzuweisen war. Die Menge des adsor-
bierten Enzyms wird in den Versuchen, für deren Ausführung wir Frl. Dr. JOIL GRASER
zu Dank verpflichtet sind, durch Invertinbestimmung im Autolysate vor und nach
der Bleifällung ermittelt.

Fällung mit 3 g Bleiacetat, d. i. der Hälfte der zur gesamten Niederschlags-
bildung erforderlichen Menge.

Aus unverdünntem Autolysat wurden von Invertin gefällt	40 %
„ 5fach verdünntem „	66 %
„ 10 „ „	68 %
„ 20 „ „	64 %
„ 50 „ „	96 %
Unter Zusatz v. 40 Vol.-% Aceton „	82 %

Aus diesen Adsorbaten wurde das Invertin durch ammoniakalisches Wasser
schlecht, durch Ammonphosphat zu gegen 50 % eluiert.

II. Isolierung des Invertins mit Kaolin.

Das Verhalten des Ausgangsmaterials, eines 4 Monate alten Hefeaautolysates
gegen das Adsorbens, prüften wir in einem Vorversuche mit 50 ccm, die in 40facher
Verdünnung mit $n_{/20}$ -Essigsäure (M.Z.Q. 1 in 16000 ccm) an 1 g Kaolin 57 % des
Invertins abgaben. Zur Isolierung des Enzyms in präparativem Maßstab wurde dann
eine zur vollständigen Adsorption nicht genügende Menge Kaolin angewandt, so daß
12 bis 15 % vom Invertin in der Mutterlauge zurückblieben. Es zeigte sich, daß die
Eiweißsubstanzen, die bei der auswählenden Adsorption das Invertin begleiten, unter

den Bedingungen des Verfahrens genau zugleich mit dem Invertin in das Kaolin übergehen. Weder durch Abtrennung einer ersten Fraktion noch durch das Zurücklassen eines Anteils vom Invertin im Autolysat war die Beimischung von Eiweiß zu vermeiden. Wurde nach Adsorption von etwa 80 % des Invertins das Filtrat mit weiteren und größeren Mengen Kaolin behandelt, so nahm das Adsorbens nichts mehr von den Proteinsubstanzen auf, obwohl in der Mutterlauge natürlich noch sehr große Mengen von Verbindungen der Proteingruppe enthalten waren. Es ist nur ein gewisser [193] kleiner Teil derselben, der im Adsorptionsverhalten dem Invertin so nahe steht.

Wir verarbeiteten 5 l Autolysat (M.Z.Q. 12,9), die mit 200 l $\frac{1}{20}$ -Essigsäure auf die geeignete Verdünnung und Acidität gebracht waren, und führten die Adsorption mit 125 g elektroosmotischem Kaolin aus. Im Filtrat befand sich noch Invertin vom M.Z.Q. 1,81; adsorbiert waren also 86 %, entsprechend dem Adsorptionswert 0,088. Man verfuhr mit den Mitteln des Laboratoriums am besten so, daß in Filtrierstutzen je 200 ccm Autolysat verdünnt, angesäuert und unter kräftigem Rühren mit 5 g Kaolin behandelt wurden; fünf solche Chargen ließen sich zusammen verarbeiten, in der Nutsche auf gehärtetem Filtrierpapier absaugen, mit destilliertem Wasser nachwaschen und zur Elution in der Porzellanschale mit $\frac{1}{2}$ l 0,05proz. Ammoniak einige Minuten lang anrühren. Die Elution ist schwierig filtrierbar; wir saugten sie durch eine dünne Haut von Kieselgur auf gehärtetem Filter ab, was einige Stunden dauerte, und verwendeten zum Nachwaschen gegen 100 ccm vom 0,05proz. Ammoniak. Die vereinigten Elutionen, 2,5 bis 3 l, enthielten Invertin vom M.Z.Q. 9,78, entsprechend einer Elutionsausbeute von 88 % des adsorbierten Betrages. Das elektroosmotische Kaolin wird in erheblicher Menge vom verdünnten Ammoniak kolloid gelöst, aber zum großen Teil flockt diese Substanz beim Neutralisieren aus, der Rest beim Eindampfen, wobei Eiweißsubstanzen und farbige Verunreinigungen niedergeschlagen werden. Die ammoniakalische Elution führt noch beinahe allen Farbstoff des angewandten Autolysates mit. Die bräunliche Flüssigkeit säuerten wir mit Essigsäure an, bis sie auf Lackmus neutral, auf Methylorange aber noch alkalisch reagierte ($p_H > 4$) und ließen sie zur vollständigen Ausflockung einige Stunden, mit Toluol überschichtet, im Eisschrank stehen. Nach nochmaligem Filtrieren durch eine Kieselgurhaut war die Elution nur noch schwach gelblich. Ein Teil derselben, M.Z.Q. 2,81, wurde im Vakuum bei einer Destillationstemperatur von 9 bis 15° auf $\frac{1}{5}$ oder $\frac{1}{6}$ eingedampft, was ohne Verlust verlief (M.Z.Q. 2,80), und 3 Tage gegen fließendes Wasser dialysiert und zwar unter Rühren mittels eines Stromes [194] von Kohlensäure. Da hierbei wieder ein eiweiß- und farbstoffhaltiger Niederschlag ausfiel, war eine nochmalige Filtration durch eine dünne Schicht Kieselgur nötig. Durch Dialyse und Filtration verminderte sich die enzymatische Wirkung um 17,5 % (auf M.Z.Q. 2,32). Der Trockenrückstand des Präparates betrug 69,1 mg, der Zeitwert 0,60. Die Angabe bezieht sich also auf den Zustand nach Eindampfen und Dialysieren und dasselbe gilt für die übrigen Zeitwertbestimmungen dieser Arbeit.

In einem anderen Beispiel mit demselben und ebenso alten Autolysat (2,2 l enthaltend M.Z.Q. 5,30) adsorbierten wir das Invertin fast vollständig. 66 g Kaolin, wofür sich A.W. 0,08 bei gleicher Verdünnung und Acidität wie oben ergab, dienten zur Adsorption und wurden durch 0,05proz. Ammoniak mit einer Ausbeute von 74 % eluiert. Das Eindampfen geschah ohne, die Dialyse mit 17 % Verlust. Das Präparat wies den Zeitwert 0,48 bis 0,52 auf.

In einem dritten Beispiel mit 3,9 l Autolysat (M.Z.Q. 13,3) wurden die ersten Anteile des Kaolinadsorbates verworfen, nämlich 12,6 % vom Invertin, die an 19,5 g Kaolin gebunden waren. Die Hauptfraktion des Enzyms, 73 % vom angewandten, wurden mit 78 g Kaolin adsorbiert und mit einer Ausbeute von 59 % der adsorbierten Menge durch ammoniakalisches Wasser eluiert (M.Z.Q. 5,8). Nach dem Eindampfen und der Dialyse war die Invertinmenge noch unverändert; aus dem Trockengewicht berechnete sich der Zeitwert 0,75.

Die Invertinpräparate wurden in großer Konzentration auf Beimischungen geprüft, da bei verdünnten Lösungen alle Begleiterreaktionen versagten. Wir verwenden 1 ccm, enthaltend 3 bis 4 mg vom M.Z.Q. 0,1 bis 0,15, d. i. ebensoviel Invertin wie in 30 bis 50 ccm unserer Hefeautolysate mit 0,8 g Trockenrückstand. Von Hefegummi war keine Spur nachzuweisen. Ferner fiel die Ninhydrinprobe negativ aus oder sie war sehr schwach, dagegen war eine deutliche, freilich sehr schwache Millonsche Reaktion zu beobachten. Die Eiweißbeimischung war viel geringfügiger als vor dem Ausflocken des in die Elution mitgegangen Kaolins und nahm noch weiter ab, als wir das [195] Invertin in neutraler Lösung, folglich mit wenig Verlust, wieder mit Kaolin behandelten.

Die beschriebene Methode läßt sich auch auf Neutralautolysat anwenden, aber in diesem Falle ist infolge der Anwesenheit großer Puffermengen die Acidität von $\frac{1}{20}$ -Essigsäure für optimale Adsorptionswirkung des Kaolins nicht ausreichend. Wir fanden nämlich bei einem solchen Autolysat den Adsorptionswert in 40facher Verdünnung mit $\frac{1}{20}$ -Essigsäure = 0,054, mit $\frac{1}{5}$ -Essigsäure = 0,11. Aus der durch das Ammonphosphat des Autolysats abgeschwächten $\frac{1}{20}$ -Essigsäure gewannen wir das Invertin mittels der Kaolinadsorption gänzlich frei von Proteinsubstanzen, aber etwas Hefegummi enthaltend. Dagegen war das aus der stärker essigsauen Lösung adsorbierte Invertin wieder frei von Hefegummi, gab auch keine Millonsche Reaktion, aber positive Ninhydrinprobe. Die Abtrennung des Hefegummis gelingt also, wenn die Flüssigkeit genügend sauer ist und die Adsorption unter solchen Bedingungen geschieht, daß sie wenig Kaolin erfordert.

III. Isolierung mit Aluminiumhydroxyd.

Die Beobachtungen über auswählende Adsorption erlauben, die Isolierung des Invertins mit Tonerde nach WILLSTÄTTER und RÄCKE zu verbessern. Nach den Angaben der ersten Arbeit war der Reinheitsgrad des im Aluminiumhydroxyd adsorbierten Enzyms nicht hoch (Zeitwert zwischen 7 und 20), er stieg erst beim Fäll-

der Elution mit Aceton zu Werten von 3 bis 2 an. Nach dem neuen Verfahren nimmt die Tonerde zusammen mit dem Invertin nur noch so wenig von Begleitstoffen auf, daß der Trockenrückstand der dialysierten Elution fast gleichen Reinheitsgrad zeigt wie sonst erst nach dem Fällern und nochmaligen Adsorbieren mit Kaolin. Das in unserem Versuch verarbeitete Autolysat war hinsichtlich des Zeitwertes (bezogen auf Trockengewicht) nicht günstig; unsere Werte lassen sich mit besserem Ausgangsmaterial übertreffen.

Das (aus 1 Teil Hefe mit 2 Teilen Wasser) gewonnene, 10 Wochen aufbewahrte Autolysat (1,75 l; M.Z.Q. 6,35) vermischten wir zur Vorreinigung mit 700 ccm Aceton und [196] mit 175 g gewöhnlichem Kaolin und ließen die Suspension über Nacht im Eisschrank stehen. Diese Operation bedingt, wie in Abschnitt B., II. der I. Abhandlung angegeben, wechselnde und nicht unbeträchtliche Verluste. In unserem Beispiel betrugen sie 40%, denn das Filtrat vom Kaolin enthielt nur noch M.Z.Q. 3,81. Dasselbe wurde mit 34 l Wasser verdünnt und unter kräftigem Rühren mit der Suspension von 0,886 g Tonerde versetzt. Diese Menge genügte, um 95% des Invertins zu adsorbieren, woraus sich der A.W. 4,1 ergibt.

Das Tonerdeadsorbat sammelten wir in den Gläsern einer großen Zentrifuge und eluierten es nach einmaligem Waschen mit destilliertem Wasser und erneutem Zentrifugieren in der von WILLSTÄTTER und RACKE (S. 96) beschriebenen Weise mit 0,1proz. Ammoniak (670 ccm). Die auf gehärteten Filtern abgesaugte, bräunlich gefärbte, klare Elution enthält eine nicht geringe Menge Tonerde. Bei vorsichtigem Ansäuern mit Essigsäure trübt sich die Flüssigkeit in dem Augenblick, wenn sie Lackmus rötet, aber Methylorange noch gelb läßt (p_H über 4). In einigen Stunden vervollständigte sich die Ausflockung des Aluminiumhydroxyds und die Flüssigkeit entfärbte sich zugleich. Die wieder filtrierte Lösung enthielt eine Ausbeute von 66% des adsorbierten Invertins (M.Z.Q. 2,38). Bei starkem Einengen im Vakuum blieb der Invertingehalt fast unversehrt (M.Z.Q. 2,30), aber bei darauffolgender dreitägiger Dialyse nahm er um 18% ab (auf 1,9 nach dem Filtrieren). Auch dabei entstand nochmals ein flockiger Niederschlag; die davon abfiltrierte Invertinlösung war geruchlos und gänzlich farblos. Ihr Trockenrückstand betrug 81,4 mg, der Zeitwert des Präparates also 0,86. Es enthielt gar keinen Hefegummi, aber nach der Millonschen Reaktion eine deutliche Spur Eiweiß.

50. ZUR KENNTNIS DES INVERTINS.

Von **RICHARD WILLSTÄTTER** und **KARL SCHNEIDER**.

Fünfte Abhandlung.

(Mitteilung aus dem Chemischen Laboratorium der Bayerischen Akademie der Wissenschaften in München.)

(Der Redaktion zugegangen am 16. Oktober 1923.)

Einleitung.

Unsere Mitteilungen berichten über den Versuch, den Reinheitsgrad der Saccharase zu steigern, um Aufschlüsse über ihre chemische Eigenart vorzubereiten. Die vorliegende Arbeit behandelt eingehender als bisher die Frage, ob das Enzym zu den Eiweißkörpern zählt oder ob es uns nur vermischt mit wechselnden Mengen von ihnen begegnet. Jede analytische Frage wie diese gibt Veranlassung, die präparative Methode weiter zu entwickeln und ihre Lösung hängt ab von erneuter Steigerung der enzymatischen Konzentration oder von der Ermittlung gewisser Unterschiede einzelner Enzympräparate und -fraktionen. „Wenn man“ z. B. „Invertin nach dem Stickstoffgehalt zu fraktionieren versucht, so wird der Vergleich der Enzymfraktionen wesentliche Unterschiede in den Eigenschaften und in der Reinheit auch bei ungefähr gleichem enzymatischem Reinheitsgrad ergeben“¹.

Präparate von Invertin differieren je nach der Rasse und der Beschaffenheit der verarbeiteten Hefe, nach der Art und dem Reifezustand der Autolysate, nach dem Verfahren der Isolierung und der Häufigkeit der angewandten Adsorptionsmethoden. Um zu finden, was von qualitativen Reaktionen und von den Befunden der elementaren Zusammensetzung wesentlich für die [194] Natur des Enzyms ist, wird man zweckmäßig die Darstellungsweise variieren. Leider verzichtet aber, wie wir schon früher fanden und im folgenden wieder bemerken, jede neue Isolierungsmethode auf manche zuvor erzielte Vorteile und Reinheitsmerkmale. Beispielsweise war in unserer ersten Abhandlung erreicht, Invertin von Hefegummi vollkommen zu befreien; die anders dargestellten Präparate der zweiten Abhandlung enthielten dagegen wieder etwas Kohlehydrat. Auch eine Anzahl unserer neuen Invertinpräparate weisen,

¹ III. Abh. zur Kenntnis des Invertins. Diese Zs. Bd. 123, S. 1 [1922], und zwar S. 5.

selbst wenn sie im Reinheitsgrad den alten weit überlegen sind, deutliche Spuren von Hefegummi auf, wie aus der Tab. 17 ersichtlich. Unsere Schlußfolgerungen über die Zusammensetzung des Invertins beruhen daher nicht auf den Eigenschaften aller, sondern einzelner Präparate. Wenn ein einziges hochwertiges Invertinpräparat keine Spur von Kohlehydrat enthält, so sind Kohlehydrate akzessorisch und für die Zusammensetzung des Invertins ohne Belang. Für Proteine gilt das gleiche.

Ein methodischer Fortschritt wird in der vorliegenden Arbeit hinsichtlich der Anwendung von Kaolin zur Adsorption der Saccharase erzielt. Die Angabe von I. MICHAELIS¹, daß das Enzym von Kaolin unter keinen Umständen adsorbiert wird, mußte erst überwunden werden. Zunächst gelang dies WILLSTÄTTER und RACKE² nur durch vorangeschickte wesentliche Steigerung des Reinheitsgrades; erst nach der Tonerdeadsorption erschien die Adsorption von Invertin durch Kaolin ausführbar. Dann fanden WILLSTÄTTER und WASSERMANN³, daß die störenden Einflüsse der Begleitstoffe, mit denen das Enzym assoziiert ist, durch sehr große Verdünnung bei Einstellung geeigneter Acidität ausgeschaltet werden, so daß die Saccharase unmittelbar aus den Hefeautolysaten durch Kaolin [195] auswählend adsorbiert wird. Wir gelangen einen Schritt weiter und adsorbieren einfach aus einem beliebigen Autolysat, ohne es zu verdünnen, mit Kaolin das Enzym, indem wir so stark ansäuern, als bei kürzester Operationsdauer von dem Enzym noch vertragen wird. Man kann beispielsweise mit Invertinlösungen arbeiten, die 10% Essigsäure enthalten. Je mehr es dabei gelingt, die Menge des Adsorbens herabzumindern, desto günstiger für die auswählende Adsorption, für die Reinheit des Präparates. Jenen Adsorptionswert des Kaolins (0,09), der in der IV. Abhandlung die unmittelbare Isolierung von Invertin aus dem Autolysat erlaubte, vermochten wir, wie die folgende Zusammenstellung (Tab. 1) zeigt, noch bis auf das Fünffache bei Autolysaten, auf das Zwanzigfache bei reineren Invertinlösungen zu steigern.

Die einmalige Adsorption aus Autolysaten mit Kaolin führt nun zu Invertin vom Zeitwert 0,284 [S.W. = 3,52; If = 214¹⁾], die Kombination mit einmaliger Adsorption durch Tonerde zum Zeitwert 0,178 (S.W. = 5,62, If = 342). Den bis heute günstigsten Reinheitsgrad besitzt ein durch Kaolin und Tonerde je einmal adsorbiertes Präparat vom Zeitwert 0,163 (S.W. = 6,14, If = 374).

Die angewandten Verfahren ermöglichen die Zerlegung des Enzyms in leichter und schwerer adsorbierbare Fraktionen und weiter die Trennung des adsorbierten Anteils in leichter und schwieriger eluierbare. Auf diese Weise wurde eine Anzahl von Invertinpräparaten zum Zwecke vergleichender qualitativer und quantitativer

¹ Biochem. Zs. Bd. 7, S. 488 [1907/08]; I. MICHAELIS und M. EHRENREICH, Biochem. Zs. Bd. 10, S. 283 [1908].

² I. Abh. zur Kenntnis des Invertins. Liebigs Ann. d. Chem. Bd. 425, S. 1 [1920/21]. und zwar S. 55.

³ IV. Abh. zur Kenntnis des Invertins. Diese Zs. Bd. 123, S. 181 [1922].

¹⁾ Über die Berechnung der Inversionsfähigkeit If und über ihre Beziehung zum S.W. vergleiche den Anhang (S. 34).

Analyse in Fraktionen zerlegt. Die bisher reinsten Präparate enthalten 11,32 und 9,52 % Stickstoff. Bei Präparaten vom Zeitwert 0,25 bis 0,37 schwankt der Stickstoffgehalt zwischen 10,24 und 5,41 %. Die von H. v. EULER und K. JOSEPHSON aufgeworfene Frage, ob zwischen dem Stickstoffgehalt und der Inversionsfähigkeit Proportionalität besteht, ist zu verneinen².

[196] Tabelle 1. Adsorptionswerte von Kaolin für Saccharase.

Nr.	Alter des Autolysates	Vorbereitung	Acidität	Verdünnung 1 S.E. in ccm	Kaolin	Adsorptionsgrad	Adsorptionswert	Zitat
1	jung od. alt	keine	—	200 u. 400	el.-osm.	0	0	IV. Abh. Tab. 2 Nr. 1 u. 3
2	4 Monate	„	$n/_{20}$ -Essigs.	16000	„	86	0,089	IV. „ „ 2 „ 13
3	13 „	„	$3/4$ -n „	570	Zettlitz	92	0,110	V. „ „ 9 „ 3
4	27 „	Alkoholfllg.	$n/3$ „	320	„	98	0,295	V. „ „ 10 „ 7
5	25 „	„	$n/3$ „	1000	„	98	0,393	
6	25 „	„	$n/3$ „	2000	„	97	0,505	Beisp. aus vorl. Arbeit IIe
7	Inv. v. Zeitwert 0,178	„	$n/_{20}$ „	6000	el.-osm.	97	1,61	V. Abh. Tab. 6 Nr. 9.

Auch hinsichtlich der typischen Eiweißreaktionen weisen die Fraktionen große Unterschiede auf. Bei einigen der Invertinpräparate versagen die empfindlichen Eiweißproben, während sie bei andern mehr oder weniger deutlich auftreten.

Die Erkenntnis, daß die Saccharase wie andere Enzyme weder, wie angenommen, zu den Kohlehydraten noch zu den Eiweißkörpern zählt, findet also Bestätigung. Aber dies ist leider nur eine negative Aussage. Es ist noch nicht möglich, die Enzymnatur mit einer chemischen Gruppendifinition zu erklären. Freilich wäre es auch nicht angezeigt, etwa die Konstitution der schon besser bekannten Hormone oder auch nur die Natur der Alkaloide, soviel Kenntnis von der Struktur vieler einzelner leicht zugänglicher Glieder wir den chemischen Untersuchungen von hundert Jahren verdanken, mit einer zusammenfassenden chemischen Bezeichnung auszudrücken. Nur für diejenigen Klassen physiologisch wichtiger Stoffe ist es möglich, die Konstitution mit einem Worte zu erklären, die sich durch Hydrolyse in einfache Bausteine spalten lassen, also Fette, Kohlehydrate und Proteine.

Experimenteller Teil.

I. Über die Beständigkeit der Saccharase in den Adsorbaten.

Bei der Adsorption von Invertin durch Tonerde pflegt die enzymatische Wirkung quantitativ unverändert zu bleiben. Dies ist schon bei den ersten Versuchen zur Adsorptionsmethode [197] beobachtet worden¹⁾ und wir fanden es oft bestätigt, allerdings nur bei Präparaten von nicht sehr hohem Reinheitsgrad. Schon bei Prä-

² Chem. Ber. Bd. 56, S. 446 u. 1097 [1923].

¹⁾ R. WILLSTÄTTER und F. RACKE, Liebigs Ann. d. Chem. Bd. 425, S. 1 [1920/21], S. 70; R. WILLSTÄTTER und R. KUHN, Diese Zs. Bd. 116, S. 59 [1921]; J. M. NELSON und D. J. HITCHCOCK, J. Am. Chem. Soc. Bd. 43, S. 1956 [1921]; R. WILLSTÄTTER, JOH. GRASER und R. KUHN, Diese Zs. Bd. 123, S. 52 [1922].

paraten vom Zeitwert 0,23 begegnen wir Enzymverlusten beim Adsorbieren mit Ton-
erde (Sorte nach WILLSTÄTTER und KRAUT² B, völlig sulfatfrei, und C, noch sulfat-
haltiges Präparat); wir finden (Tab. 2) nur 52 bis 75 % derjenigen Mengen, die
gemäß der Bestimmung der Restlösungen adsorbiert worden sind, im Adsorbate
selbst noch in aktiver Form vorhanden. Es ist kein Anhaltspunkt dafür gegeben,
daß die Enzymreaktion bei den reinen Präparaten eine Abhängigkeit vom kolloidalen
Zustand zeigt, die bei weniger reinen Präparaten nicht zutage träte. Vielmehr dürfte
bei der Adsorption ein Teil des Enzyms zerstört werden. Die Menge des eluierbaren
Invertins steht nämlich noch zurück hinter der im Adsorbat gefundenen. Bei weit-
gehender Steigerung des Reinheitsgrades, bei der Beseitigung der letzten Anteile
von Begleitstoffen muß man mit dieser Schwierigkeit rechnen.

Die Versuche der Tab. 2 zeigen außerdem, daß das Invertin höheren Reinheits-
grades, wohl infolge der Verarmung [198] an Phosphat, aus den Adsorbaten schwerer
durch Ammoniak als durch das spezifisch eluierende Alkaliphosphat⁴⁾ freigelegt wird.

Tabelle 2. Invertinverlust bei der Tonerdeadsorption.

Nr.	Invertin	Tonerde	Im Adsorb., gef. Inv., Proz. d. ads. Menge	Eluiertes Invertin			
				Proz. von adsorbiertem		Proz. von im Ads. best.	
				mit 0,05% Ammoniak	mit 0,5% Diammon- phosphat	mit 0,05% Ammoniak	mit 0,5% Diammon- phosphat
1	S.W. 4,35	Sorte C	52	1	48	2	92
2	S.W. 4,35	Sorte B	75	43	62	57	83
3	S.W. 5,71	Sorte B	71	37	60	52	85

Das Verhalten des Invertins gegen Kaolin ist verschieden von der Konstanz,
die bis zu hohen Reinheitsgraden bei der Adsorption an Tonerde besteht. Man wird
an die eigentümlichen Verluste von Peroxydase erinnert, die in dem besonderen Falle
der Adsorption durch kolloide Kieselsäure bemerkt wurden²⁾. Bei der Verarbeitung von
frischen, aber von viel Eiweiß befreiten Hefeautolysaten konnten nämlich in den Ver-
suchen der Tab. 3 nach Adsorption mit elektroosmotisch gereinigtem Kaolin bei geeigneter
Acidität der Lösung (Konzentration 1 S.E. in 8 bis 16 l) nur $\frac{1}{5}$ bis $\frac{2}{5}$ des adsorbierten
Enzyms durch Elution mit Ammoniak oder Alkaliphosphat isoliert werden. Wie in der
IV. Abhandlung gezeigt, wird Invertin aus frischen Hefeautolysaten von Kaolin nur
in sehr geringem Maße adsorbiert. Die Adsorbierbarkeit steigt nun sogar zu hohen
Werten an bei einer Vorbehandlung der Autolysate mit Eiweiß fällenden Schwer-
metallsalzen (mit basischem Ferrisulfat), wobei dem Invertin viel Hefegummi bei-
gemischt bleibt. Für die folgenden Versuche (auch die der Tab. 4) [199] diente
ein solches, durch Vorreinigung auf den Zeitwert 10,9 gebrachtes, frisches Hefe-
autolysat.

² Chem. Ber. Bd. 56, S. 149 u. 1117 [1923].

³⁾ R. WILLSTÄTTER und R. KUHN, Diese Zs. Bd. 116, S. 59 [1921] (Abh. 47).

⁴⁾ R. WILLSTÄTTER, Liebigs Ann. d. Chem. Bd. 422, 47 [1920/21], und zwar S. 86.

Tabelle 3. Adsorption mit (el.-osm.) Kaolin und Elutionsausbeute.

Nr.	essig-sauer	Kaolin g	Adsorbierte S.E.	Adsorptions-grad	Elution	Eluiertes Invertin, Proz. vom adsorb.
1	$\frac{n}{20}$	2	0,120	100	0,05 % Ammoniak	18,7
2	$\frac{n}{20}$	1	0,132	100	schwach soda-alkalisch	15,9
3	$\frac{n}{20}$	0,5	0,118	100	1 % Diammonphosphat + 1 $\frac{0}{100}$ Glycerin	24,6
4	$\frac{n}{20}$	0,25	0,096	92	1 % Diammonphosphat + 1 $\frac{0}{100}$ Glycerin, 150 Min. bei 30 $^{\circ}$	34,4
5	$\frac{n}{50}$	0,5	0,094	84	10 cem 0,05 % Ammoniak + 10 cem 0,5 % prim. Phosphat	32,5
6	$\frac{n}{50}$	1,5	0,162	96	6 cem 0,05 % Ammoniak + 10 cem 0,5 % prim. Phosphat	25
7	$\frac{n}{50}$	3	0,220	93	10 cem 0,05 % Ammoniak + 7,5 cem 0,5 % prim. Phosphat	32,3
8	$\frac{n}{50}$	1,5	0,132	94	0,5 % Diammonphosphat + 1 $\frac{0}{100}$ Glycerin, 360 Minuten	24,2

Die Ausbeuten in den Elutionen waren bei Kaolinen von verschiedener Herkunft und Beschaffenheit ungünstig. Sie ließen sich aber verbessern (Tab. 4), wenn die Kaoline der von WILLSTÄTTER und RACKE¹ empfohlenen Behandlung mit siedender 20proz. Salzsäure unterzogen wurden; sei es, daß man das Adsorbens noch auf Lackmus scharf sauer reagierend anwandte oder daß man es mit Ammoniak neutralisierte. Es genügt nicht (Versuch 5 und 6 der Tab. 4), das Kaolin mit verdünnter Salzsäure nur zu schütteln. Am günstigsten war aber (Versuch 11 und 12 der Tab. 4) für die Verarbeitung vorbehandelter, frischer Autolysate oder von Invertinlösungen höheren Reinheitsgrades eine sehr weitgehende [200] Vorbehandlung der Kaoline mit heißer, konzentrierter Salzsäure, die eine beträchtliche Zersetzung des Tonerdesilicats und eine gewisse Beladung mit Chlorwasserstoff zur Folge hatte.

Tabelle 4. Kaolinbeschaffenheit und Elutionsausbeute.
(Adsorption aus $\frac{n}{20}$ -essigsaurer Lösung von 1 S.E. in 8 l, Elution durch 0,05 % NH_3)

Nr.	Kaolin	Adsorbierte S.E.	Adsorptions-grad	A.W.	Eluiertes Invertin, Proz. vom adsorb.
1	Kahlbaum	0,116	85	0,232	22,4
2	Zettlitz	0,130	96	0,260	21,8
3	el.-osm.	0,115	94	0,230	38,3
4	el.-osm.	0,120	100	—	18,7
5	mit 0,1 % HCl beh.	0,120	86	0,240	31,7
6	mit 1 % HCl beh.	0,115	84	0,231	24
7	mit 20 % HCl beh.	0,123	95	0,246	50,5
8	mit 20 % HCl beh.	0,107	98	0,226	58,4
9	ebenso, mit NH_3 neutr.	0,094	78	0,188	49
10	ebenso, mit NH_3 neutr.	0,117	87	0,213	47,5
11	mit konz. HCl beh.	1,401	95	0,211	75,1
12	mit konz. HCl beh.	4,830	92	0,242	79,8

500 g Kaolin wurden mit 1,5 l reiner Salzsäure vom spezifischen Gewicht 1,18 gut vermischt und erwärmt, zunächst so langsam, daß es einen Tag bis zum beginnenden Kochen dauerte, dann einen weiteren Tag zum lebhaften Sieden. Durch Verdünnen und wiederholtes Dekantieren mit Wasser trennte man die eisenhaltige Lösung vom Kaolin ab und wiederholte noch dreimal diese Behandlung mit Salzsäure, so daß im ganzen 14 Tage dafür nötig waren. Schließlich wurde das Kaolin für alle Versuche in dieser Arbeit mit kaltem Wasser nur soweit ausgewaschen, daß das

¹ R. WILLSTÄTTER und F. RACKE, Liebig's Ann. d. Chem. Bd. 425, S. 1 [1920/21], und zwar S. 86.

Wasser fast keine saure Reaktion mehr zeigte, während aber eine kleine Probe des Kaolins auf Lackmuspapier noch stark saure Reaktion aufwies.

Die folgenden Analysen geben einen Vergleich zwischen dem angewandten (elektro-osmotischen) und dem mit Salzsäure erhitzten Kaolin.

Elektro-osmotisches Kaolin: 0,4153 g Substanz (bei 120° getrocknet) gaben 0,2172 g SiO_2 , 0,1476 g $\text{Al}_2\text{O}_3 + \text{Fe}_2\text{O}_3$, 0,0058 g Fe_2O_3 , 0,0071 g CaO. — 0,4306 g Substanz gaben 0,2253 g SiO_2 , 0,1536 g $\text{Al}_2\text{O}_3 + \text{Fe}_2\text{O}_3$.

Salzsäure-behandeltes Kaolin: 0,3888 g Substanz (bei 120° getrocknet) gaben 0,2302 g SiO_2 , 0,1163 g $\text{Al}_2\text{O}_3 + \text{Fe}_2\text{O}_3$, 0,0016 g Fe_2O_3 . [201] 0,0031 g CaO. — 0,4099 g Substanz gaben 0,2440 g SiO_2 , 0,1242 g $\text{Al}_2\text{O}_3 + \text{Fe}_2\text{O}_3$, 0,0021 g Fe_2O_3 .

Gef.	El.-osm.		Salzs.-beh.	
	I	II	I	II
SiO_2	52,30	52,32	59,35	59,52
$\text{Al}_2\text{O}_3 + \text{Fe}_2\text{O}_3$	35,54	35,67	29,92	30,30
Fe_2O_3	1,39	—	0,41	0,45
CaO	1,71	—	0,79	—

Bei den gealterten, aber keinen Reinigungsoperationen unterworfenen Autolysaten, wie sie für das Verfahren der Invertindarstellung von WILLSTÄTTER und WASSERMANN dienen, hat die Beschaffenheit des Kaolins sehr wenig Einfluß; die verschiedenen Sorten (Tab. 5) geben auch ohne Vorbehandlung mit Salzsäure bei der Adsorption und Elution hohe Ausbeuten. Dieses Ergebnis ist, wie aus dem Vergleich mit den voranstehenden und den nachfolgenden Versuchen hervorgeht, auf den Gehalt der Autolysate an Proteinsubstanzen zurückzuführen, die eine Schutzwirkung ausüben.

Tabelle 5. Elutionsausbeuten bei gealterten Autolysaten.
(n_{20} -essigsäure Lösung, 1 S.E. in 8 l; eluiert durch 0,05% NH_4 .)

Nr.	Kaolin	Adsorbierte S.E.	Adsorptions- grad	A.W.	Eluiertes Invertin, Proz. vom adsorb.
1	el.-osm.	0,1116	91	0,112	70,5
2	Zettlitz	0,1183	96	0,118	78
3	mit 20% HCl beh.	0,121	99	0,101	82,5
4	mit konz. HCl beh.	0,0644	52	0,128	65

Der Adsorptionswert des Kaolins für Invertin in n_{20} -essigsaurer Lösung steigt beim Altern der Autolysate von ungefähr 0,008 auf 0,06 bis 0,12; bei der Reinigung des Invertins nach den beschriebenen Methoden zum Zeitwert von etwa 0,2 wächst der Adsorptionswert infolge der Verarmung der Invertinlösung an Begleitstoffen, welche die Oberfläche des Kaolins mit beanspruchen, weiter zum 10- bis 20fachen, nämlich [202] zum Werte 1,6 bis 1,7. Gemäß diesem größeren Adsorptionsvermögen sollte es möglich sein, reinere Präparate durch Adsorptions- und Elutionsverfahren zu erhalten. Allein dieser Versuch gelingt mit Kaolin nicht. Reinere Invertinpräparate ergeben nämlich bei der Kaolinadsorption und -elution große Verluste. Die Versuche der Tab. 4 sind in n_{20} -essigsaurer Lösung, d. i. bei einer Acidität, die in der Versuchsdauer ohne Zersetzung ertragen wird, mit Invertin vom Zeitwert 1,3, 0,23 und 0,178 ausgeführt; in dem letzten Beispiel betrug die Elutionsausbeute bei Anwendung von el.-osm. Kaolin nur 15, von salzsäure-behandeltem Kaolin nur 30%.

Tabelle 6. Adsorption von reinerem Invertin und Elutionsausbeute.
(Eluiert mit 0,5 % Diammonphosphat.)

Nr.	Präparat	Kaolin	Adsorbierte S.E.	Adsorptions- grad	A.W.	Eluiertes Invertin, Proz. vom adsorb.
1	S.W. 0,77	el.-osm.	0,104	95	0,208	37,5
2	.. 0,77	Zettlitz	0,104	95	0,208	37,5
3	.. 0,77	mit 20 % HCl beh.	0,107	98	0,214	58,4
4	.. 0,77	mit konz. HCl beh.	0,105	96	0,210	57,7
5	.. 4,35	el.-osm.	0,112	100	—	13
6	.. 4,35	Zettlitz	0,112	100	—	23,7
7	.. 4,35	mit 20 % HCl beh.	0,112	100	—	36,9
8	.. 4,35	mit konz. HCl beh.	0,112	100	—	39,3
9	.. 5,71	el.-osm.	0,161	97	1,61	15,2
10	.. 5,71	mit 20 % HCl beh.	0,157	95	1,57	36
11	.. 5,71	ebenso mit NH ₃ neutr.	0,132	80	1,65	20,5
12	.. 5,71	mit konz. HCl beh.	0,162	98	1,62	37,7

Die einerseits bei den frischen, durch Ausfällung von Eiweiß befreiten Autolysaten, sodann bei Invertin von höherem Reinheitsgrad beobachteten Enzymverluste können entweder darauf beruhen, daß die Adsorbate schlecht eluierbar sind, oder darauf, daß das Invertin bei der Adsorption, sei es sofort oder allmählich, zerstört wird. Die Kaolinrückstände nach der [203] Elution sind indessen so arm an Invertin, daß die beobachteten Differenzen nicht mit Zurückbleiben des Enzyms im Kaolin erklärt werden können.

Zum Beispiel erhielten wir nach der Adsorption von 0,109 S.E. aus 21 ⁿ/₂₀-Essigsäure mit 1 g el.-osm. Kaolin eine Elutionsausbeute von 27% und fanden in dem einmal eluierten Kaolin nur eine geringfügige Menge (0,3%) vom Invertin.

Unsere Beobachtungen ergeben nun, daß bei der Adsorption durch Kaolin — in geringerem Maße durch salzsäure-behandeltes — teilweise Zerstörung des Invertins erfolgt und zwar sofort.

In 1 ⁿ/₂₀-essigsaurer Lösung von 0,253 S.E. des für Tab. 3 angewandten Invertins wurden 1,14 g el.-osm. Kaolin eingetragen, d. i. soviel, als zur Adsorption erforderlich. Darauf wurde so schnell als möglich mit dieser Suspension die Saccharasewirkung bestimmt, und zwar mit 40 ccm; unter den Bedingungen der Vergleichszeitwertsbestimmung erfolgte halbe Inversion in 70,5 Min. Daraus ergab sich für die ganze Aufschlammung der Gehalt von 0,0728 S.E., d. i. 28,6% des angewandten Enzyms.

Die direkte Bestimmung der Saccharasewirkung von Kaolinadsorbaten (Tab. 7) ergab bei Anwendung von reinem und weniger reinem Invertin, daß die Adsorbate stets soviel und nicht mehr Saccharase enthielten, als wir daraus zu eluieren vermochten. Die in den Elutionen fehlende Saccharase fehlte schon alsbald nach der Adsorption. Man hat keinen Grund, Hemmung der Invertinwirkung im Adsorbat, wie sie bei den Bleifällungen von WILLSTÄTTER, GRASER und KUHN¹ beschrieben wurde, hier anzunehmen. Das Adsorbat wies nie weniger Enzym auf als die Elution. Es ist kein Anzeichen gegeben, daß mehr Enzym eluierbar ist, als in der Adsorbat-analyse gefunden wird. Das Enzym hat also von einem gewissen Reinheitszustand

¹ Diese Zs. Bd. 123, S. 1 [1922], und zwar S. 15. In den Bleifällungen findet man beispielsweise nur 10 bis 17% des wirklichen Invertingehalts, von dem 86% eluiert werden konnten.

an bei der Adsorption teilweise Zersetzung erlitten, in höherem Maße bei reinem Kaolin und bei [204] reinerem Invertin, in geringerem Maße bei salzsäure-behandeltem Kaolin und bei unreinem Invertin.

Tabelle 7. Vergleichende Bestimmung in Kaolin-adsorbaten und Elutionen.

Nr.	Invertin	Kaolin	Eluiertes Invertin		
			Im Adsorbat gef. Invertin, Proz. des adsorbierten	Proz. vom adsorbierten	Proz. des im Adsorbat bestimmten
1	junges, enteiv. Autolysat	el.-osm.	42,5	32; 38	75; 89,5
2		mit 20 % HCl beh.	64,7	51; 59; 57	79; 91; 88
3		mit 20 % HCl beh.	64,2	65; 53	100; 82,5
4		mit konz. HCl beh.	73,5	68,5	93
5	gealt. Autolysat	el.-osm.	74,3	74,5	100
6	S.W. 0,763	el.-osm.	44	37,5; 36,2	85; 82
7	.. 0,763	mit 20 % HCl beh.	58,5	58,4; 57,7	100; 98,5
8	.. 4,35	el.-osm.	13	13	100
9	.. 4,35	mit konz. HCl beh.	39,9	39,3	98,5
10	.. 5,62	el.-osm.	15,2	15,2	100
11	.. 5,62	wie 7, neutr. mit NH ₃	26,2	20,5	78

Die bei der Adsorption sofort erfolgende Invertinzerstörung schreitet nur langsam im Adsorbat weiter.

Aus vorgereinigtem frischem Hefeautolysat, enthaltend 0,0973 S.E., wurde bei einem Essigsäuregehalt = 1/50 das Adsorbat mit 0,5 g Kaolin (mit konz. Salzsäure behandelt) bereitet, rasch abgesaugt und in Wasser aufgeschlämmt. Das Adsorbat enthält, sofort bestimmt, 0,0680 S.E., d. i. 70,8 %, nach 1 Stunde 0,0627 S.E., d. i. 64,5 %, nach 5 Stunden 0,0593 S.E., d. i. 60,9 % der angewandten Saccharase; eine andere Probe, nach dem Absaugen in 1/50-Essigsäure suspendiert, wies nach 1 Stunde 0,0606 S.E., d. i. 62,2 %, auf.

II. Zur Isolierung des Invertins durch Adsorption mit Kaolin.

A. Aus unverdünnten, stark angesäuerten Autolysaten.

Auf die Adsorption des Invertins aus den Hefeauszügen üben nach WILLSTÄTTER und WASSERMANN die Verdünnung, die Alterung der Autolysate und ihre Acidität wesentlichen [205] Einfluß aus. Es gelingt durch Verminderung der Zeitspanne, während deren das Enzym der Säurewirkung unterliegt, nämlich durch Abkürzung der Operationen, die anwendbare Acidität bedeutend zu steigern. Dadurch wurde zwar bei frischen Autolysaten keine, bei gealterten aber eine wesentliche Steigerung der Adsorptionswirkung von Kaolin erzielt, nämlich eine ebenso bedeutende wie durch die von WILLSTÄTTER und WASSERMANN eingeführte große Verdünnung.

Die Säureempfindlichkeit des Invertins ist zuerst von C. S. HUDSON und H. S. PAINE¹ untersucht worden. Gegenüber den älteren Befunden ist die Abhängigkeit des Verhaltens vom Reinheitszustand hervorzuheben. Es ist nach den Untersuchungen der Tab. 8 bei den an Schutzstoffen reichen Autolysaten möglich, die Säure auf erstaunlich hohe Konzentration zu steigern, ohne daß in der für die Operation unbedingt erforderlichen Zeit Enzymverlust vorkommt. Aber verhältnismäßig sehr

¹ Journ. Am. Chem. Soc. Bd. 32, S. 774 u. 985 u. 1220 [1910].

geringen Differenzen der Titrationsacidität entsprechen entscheidende Unterschiede in der zerstörenden Wirkung. Nach den Versuchen 5 und 6 wird vom Invertin eines Autolysates $\frac{n}{6}$ -Salzsäure 22 Minuten mit nur 3,6% Verlust ertragen, während in $\frac{n}{4}$ -salzsaurer Lösung unter gleichen Umständen schon 71,5% zerstört werden. 1,5n-Essigsäure (also Autolysat, auf einen Gehalt von 9% Essigsäure gebracht) bewirkt in 12 Minuten keine Abnahme, 2n-Essigsäure hingegen eine Minderung des Invertin-gehalts um 17% (Versuch 2 und 3). In dem beträchtlich reineren Zustand, in den das Invertin durch Fällung eines Autolysates mit Alkohol und Auflösen des Niederschlages mit Wasser oder Alkohol gelangt, bleibt das Enzym noch in $\frac{n}{3}$ -essigsaurer Lösung während 15 Minuten unversehrt.

Unter den so ermittelten Aciditätsbedingungen, also in $\frac{n}{8}$ -Salzsäure oder zu- meist in 1,5n-Essigsäure, behandelten wir genügend gealterte Autolysate, ohne sie zu verdünnen, mit Kaolin. Es war dafür unnötig, das Kaolin mit Salzsäure zu behandeln. Der Adsorptionswert (0,1) und die Elutionsausbeute (70 bis 90%)

[206] Tabelle 8. Beständigkeit von Invertin geringerer Reinheitsgrade gegen Säure.

Nr.	Alter des Autolysates	Vorbehandlung	Acidität	Dauer der Einw. in Minuten	Saccharasegehalt vor nach der Säureeinw.		Verlust in Proz.
1	13 Mon.	keine	1 n-Essigsäure	12	0,1104	0,1098	0,5
2	13 "	"	1,5 n- "	12	0,1104	0,1100	0,3
3	13 "	"	2 n- "	12	0,1104	0,0913	17,3
4	13 "	"	$\frac{n}{8}$ -Salzsäure	18	0,0625	0,0635	1,5
5	13 "	"	$\frac{n}{6}$ - "	18	0,0444	0,0428	3,6
6	13 "	"	$\frac{n}{4}$ - "	22	0,0663	0,0189	71,5
7	13 "	"	$\frac{n}{2}$ - "	22	0,0444	0,0000	100
8	27 "	Kaolin mit Aceton	$\frac{3}{4}$ n-Essigsäure	19	0,0565	0,0559	1
9	27 "	" " "	1,5 n- "	19	0,0565	0,0040	92,8
10	27 "	Alkoholfällung gel. in Wasser	$\frac{n}{3}$ - "	15	0,0405	0,0407	1
11	27 "		$\frac{n}{2}$ - "	15	0,0405	0,0378	6,7
12	27 "	Alk.-Fllg. gel. in 0,06% Ammoniak	$\frac{3}{4}$ n- "	15	0,0405	0,0359	11,4
13	11 $\frac{1}{2}$ "		$\frac{3}{4}$ n- "	24	0,0778	0,0754	3
14	11 $\frac{1}{2}$ "		1 n- "	24	0,0778	0,0708	9
15	Invertin von S.W. 3,52		$\frac{n}{20}$ - "	105	0,0451	0,0455	1
16			$\frac{n}{10}$ - "	105	0,0451	0,0427	5,4
17			$\frac{n}{5}$ - "	105	0,0451	0,0409	9,3

Tabelle 9. Adsorption aus unverdünntem, stark angesäuertem Autolysat.

Angewandt 13 Mon. altes Autolysat ohne Vorbehandlung.

Nr.	Acidität	Verdünnung 1 S.E. in ccm	Kaolin	Adsorbierte S.E.	Adsorptionsgrad	A.W.	Elutionsausbeute
1	$\frac{n}{10}$ -Essigsäure	470	Zettlitz	0,081	30	0,029	—
2	1 n- "	420	"	0,0819	74	0,089	92
3	1,5 n- "	570	"	0,1013	92	0,11	70
4	1 n- "	390	mit konz. Salzs. beh.	0,0702	64	0,076	82
5	1,5 n- "	600	"	0,0900	82	0,098	79
6	$\frac{n}{8}$ -Salzsäure	350	Zettlitz	0,0037	85	0,102	82
7	$\frac{n}{6}$ - "	370	"	0,1007	91	0,109	—

[207] waren bei Zettlitzer Kaolin ebenso günstig als bei mit Salzsäure behandeltem. Die Dauer dieser Versuche (Tab. 9) bis zur Neutralisation der zu analysierenden, vom Adsorbat mittels gehärteter Filter abgesaugten Restlösungen betrug höchstens 10 Minuten.

Dieses Verfahren ließ sich nicht auf ein frisches Hefeautolysat übertragen. 6 Tage nach dem Einleiten der Hefeautolyse brachten wir von der gebildeten Invertinlösung 88 ccm mit 0,252 S.E. auf den Gehalt von 1,5n-Essigsäure (Verdünnung 1 S.E. in 350 ccm) und behandelten sie mit 2,52 g Kaolin. Die Adsorption belief sich nur auf 25,8% vom Invertin, entsprechend dem Adsorptionswert 0,026.

Es sind aber ebenso wie für das Verfahren der Bleifällung von WILSTÄTTER, GRASER und KUHN¹ auch nicht alle gealterten Autolysate ohne Vorreinigung, unverdünnt und bei starkem Säuregehalt gut anwendbar befunden worden. Die proteolytischen und vielleicht auch andere enzymatische Vorgänge in den reifenden Autolysaten sind von der Beschaffenheit der verarbeiteten Hefe, der Acidität, der Temperatur und anderen Einflüssen abhängig und nehmen keinen konstanten Verlauf. Mit dieser Einschränkung ist die Isolierung durch Kaolin aus stark essigsaurer, konzentrierter Lösung so günstig wie die Adsorption bei großer Verdünnung. Man erspart die Bewältigung der ausnehmend großen Flüssigkeitsmengen und kommt in einer Operation zu etwa demselben Reinheitsgrad.

Acetonzusatz zum Autolysat (Gehalt 28%) oder Vorreinigung mit Kaolin in neutraler acetonhaltiger Lösung hat auf diese Adsorption mit Kaolin die Wirkung, daß schon mit $\frac{3}{4}$ n-essigsaurer Flüssigkeit der Adsorptionswert 0,1 erreicht wird und daß der Reinheitsgrad der Elutionen noch etwas günstiger ausfällt.

Beispiel.

Das Autolysat, 13 Monate alt, enthielt im Liter 4,4 E., die zur Adsorption 44 g Kaolin erforderten. Seine Aufschlammung (400 ccm) wurde mit gleich viel 3n-Essigsäure [208] vermischt, ebenso 1 l Autolysat, indem man die 3n-Essigsäure durch den Frankensteinischen Rührer zufließen ließ, durch den auch sogleich das Kaolin eingetragen wurde. Nach dem Umschütteln wurde rasch das Adsorbat auf der bereitstehenden, mit Koliertuch und doppelter Lage Filtrierpapier bedeckten, breiten Steinzeugnutsche abgesaugt und mit 2 l Wasser sorgfältig nachgewaschen. Um in der Restlösung nachher den Invertingehalt zu finden, muß man das Filtrat sofort neutralisieren. Die Elution, mit 1,4 l 0,06proz. Ammoniak während 10 Minuten bereitet, filtrierten wir durch eine dünne Kieselgurhaut auf gehärtetem Filter ab.

In der Restlösung blieben 0,385 S.E. Das Kaolin hat also mit einem Adsorptionswert von 0,094 gewirkt; eluiert waren 3,12 E., d. i. 76% der adsorbierten Menge. Die Elution war hellbräunlich; nach schwachem Ansäuern zu $p_H = 3,5$ bis 4 flockte über Nacht etwas in Lösung gegangenes Silicat aus und nahm die färbende Beimischung zum größten Teil mit. Beim Einengen des Filtrates im Vakuum ging der

¹ Diese Zs. Bd. 123, S. 1 [1922], und zwar S. 19.

Enzymgehalt ein wenig zurück (auf 3,08 E.). Nach der Elektrodialyse, die mit 8 % Verlust stattfand, war der S.W. 1,64 (Zeitwert 0,61).

Dialyse und Elektrodialyse.

Für die Dialyse fanden wie früher Hülsen aus Kollodium und aus sog. Fischblasen Verwendung. Die ersteren waren unzuverlässiger, die Enzymverluste durch Hinausdiffundieren bei dünnen Kollodiumhäuten groß, während bei dicker Kollodiumschicht der Dialysator zu langsam wirkte. Auch kam es vor, daß die Durchlässigkeit der Kollodiumhaut für Elektrolyte sich während der Dialyse stark verringerte. Geeigneter waren bei strenger Auswahl, vorsichtiger Behandlung und ständiger Kontrolle doch die Hülsen aus tierischem Material, die sog. Fischblasen. Man kann die in der III. Abhandlung angezeigte Gefahr vermeiden, daß die Proteinsubstanz dieser Häute Zersetzungen unterliegt und stickstoffhaltige Abbauprodukte an die Enzymlösung abgibt.

Die Abgabe von Stickstoffverbindungen prüften wir mit einer reinen Lösung von β -Amylose und zwar von 65 mg in [209] 100 ccm. Sie wurde in einer für Invertin schon verwendeten Fischblase zwölfstägiger Dialyse unter Einleiten von Kohlensäure unterworfen und noch einer dreistündigen Elektrodialyse unter Anwendung von Membranen aus dem nämlichen Material. Die β -Amylose nahm bei diesen Operationen keinen Stickstoff auf.

1. Analyse der Amylose vor der Dialyse.

7,054 mg gaben bei der Mikro-Dumas-Bestimmung nach PREGL weniger als 0,018 ccm Stickstoff, entsprechend einem Stickstoffgehalt von weniger als 0,2 %.

2. Analyse nach der Dialyse.

16,615 mg gaben weniger als 0,020 ccm Stickstoff, entsprechend einem Stickstoffgehalt von weniger als 0,1 %.

Unsere älteren Präparate lieferten wechselnde, mitunter sehr hohe Aschenzahlen; unsere reineren letzten Darstellungen gaben nach der Dialyse einen Glührückstand von 1 bis 1,5 %. Auch H. v. EULER und K. JOSEPHSON¹ finden nach der Dialyse sogar mit saurer Außenflüssigkeit noch 2,86 % Asche.

Den Untersuchungen von W. PAULI² verdanken wir in erster Linie die Anregung und die Methode zur Elektrodialyse, die es ermöglicht, adsorptiv festgehaltene, hartnäckig anhaftende Ionen zu entfernen und die Aschengehalte des Invertins auf 0,50 bis 0,25 % herabzumindern. Mit zunehmender Verarmung der Lösung an Elektrolyten fallen auch die mit dem Invertin kolloidal gelöst gehaltenen Adsorbensteilchen vollkommen aus, so daß sie sich durch Filtration leicht beseitigen lassen. Bei Invertin von geringerem Reinheitswert (S.W. 1,2 bis 1,7) ließ sich der Reinheitsgrad allein durch Elektrodialyse nicht unbeträchtlich steigern, indem dadurch außer festgehaltenem Adsorbens auch organische Kolloide zur Ausflockung gebracht werden. Das Invertin, auch im reinsten bisher zugänglichen Zustand, zeigt sich gegen die

¹ Chem. Ber. Bd. 56, S. 433 [1923], und zwar S. 454.

² Koll. Zs. Bd. 28, 2, S. 49 [1921] und Anzeiger der Wiener Ak. d. Wiss., Sitz. d. math.-naturwiss. Kl. vom 25. Jan. 1923.

Einwirkung des Stromes beständig, so daß bei einer Dauer von einigen Stunden die Elektrodialyse ohne erheblichen Verlust verläuft. Erst bei langer Dauer kommen [210] beträchtliche Verluste vor. Es war am besten, auch um Erhitzung bei anfangs hohem Elektrolytgehalt zu vermeiden, der Elektrodialyse die gewöhnliche Dialyse mit 1 bis 2 Tagen Dauer bei ammoniakalischen Lösungen, mit 3- bis 4tägiger bei phosphathaltigen voranzuschicken. Die Verluste bei der Elektrodialyse unter Anwendung unserer sog. Fischblasenmembran betrug dann nur einige, höchstens 10%.

B. Nach Fällung mit Alkohol Adsorption aus stark angesäuerter Lösung.

Für die direkte Adsorption des Invertins mit Kaolin ist eine Vorreinigung bei jungen Autolysaten unentbehrlich, bei gealterten nicht notwendig. Auch für die letzteren kann aber eine Vorreinigung vorteilhaft sein; sie läßt sich nämlich so ausgestalten, daß danach eine einzige Kaolinadsorption zu Invertin vom S.W. 3,06 (M.W. 0,325) führt. Ein vollkommener Ausgleich zwischen jungen und gereiften Autolysaten ist durch die Vorreinigung noch nicht erzielt worden. Die Präparate aus vorgereinigten frischen Autolysaten stehen hinter denjenigen aus gealterten bei gleichen Adsorptionsvornahmen im Reinheitsgrad immer zurück.

Ein gutes Verfahren für die Vorreinigung verdanken wir den Arbeiten von H. v. EULER und K. JOSEPHSON¹. Die früher von C. O'SULLIVAN und F. W. TOMPSON² ausgearbeitete Fällung der Hefeauszüge durch Alkohol wurde von EULER und JOSEPHSON als Vorbehandlung für die Reinigung des Enzyms mittels der Tonerde-Kaolinadsorption eingeführt. Das Autolysat wurde mit dem gleichen Volumen Alkohol gefällt und der Niederschlag 30 Stunden mit Wasser digeriert. Das Invertin der gebildeten Auflösungen (für die Präparate VIIIa, IXa, Xa, XIa und XIIa aus den Werten von If berechnet) entsprach den Zeitwerten 22, 8,5, 16,2, 21 und 17,3. Dank dieser [211] Vorreinigung gelang es v. EULER und JOSEPHSON¹), schon auf Autolysensaft ohne Alterung die Adsorptionsmethode anzuwenden, aber auch die Stockholmer Forscher bezeichnen das Verfahren unter Verwendung von gealtertem Autolysat nach WILLSTÄTTER und WASSERMANN als bedeutend einfacher. Die so gewonnenen Präparate²) VIIIa AKAK, IXa AKA, Xa AA, XIa AAKA, XIIa AKA, sind gekennzeichnet durch If = 102, 225, 190, 217, 230³), d. i. durch die Zeitwerte 0,60, 0,27, 0,32, 0,28, 0,265.

In unseren Versuchen bestanden die bei einem Gehalt von 50% Alkohol rasch gebildeten Fällungen hauptsächlich aus Hefegummi und Phosphat, vermischt mit

¹ Chem. Ber. Bd. 56, S. 446 u. 453 u. 1097 [1923].

² Journ. Chem. Soc. Bd. 57, S. 834 [1890], und zwar S. 875; vgl. ferner H. v. EULER, E. LINDBERG und K. MELANDER, Diese Zs. Bd. 69, S. 152 [1910]; H. v. EULER und S. KULLBERG, Diese Zs. Bd. 73, S. 335 [1911]; H. v. EULER und O. SVANBERG, Diese Zs. Bd. 107, S. 269 [1919].

³) Chem. Ber. Bd. 56, S. 446 [1923].

²) Die Zeichen bedeuten die Reinigung; a durch Alkohol, A durch Tonerdeadsorption, K durch Kaolinadsorption.

³) Vgl. Anhang.

Verbindungen der Proteingruppe, nämlich bei frischen Autolysaten mit einer reichlichen Menge von wenig denaturierten Proteinen, bei gealterten mit einer spärlichen Menge von abgebauten Eiweißsubstanzen. Der Niederschlag aus frischen Autolysaten enthielt alles Invertin und er gab an Wasser sofort 80 bis 90 % des in Form von Autolysat angewandten Invertins ab. Weniger vollständig fällt das Enzym aus den gealterten Autolysaten mit nieder; es kam vor, daß in der Restlösung noch 17 % des Invertins blieben. Der mit der Zentrifuge rasch isolierte Niederschlag gab das Enzym leichter und sehr schnell an 0,06proz. Ammoniak ab, nämlich 76, 77 und 78 % der im Autolysat angewandten Menge.

Für die Isolierung des Invertins nach dieser Vorreinigung ist die beste Methode die Adsorption mit Kaolin, wodurch, wie bekannt, Hefegummi so leicht und vollständig abgetrennt wird, und zwar ist es die Adsorption bei einer möglichst hohen Acidität, wie sie bei kürzester Operationszeit eben noch ertragen wird. Es gelang bei der Verwendung frischer Autolysate, wofür einige unserer Beispiele in der Tab. 10 angeführt werden, die aus den Alkoholfällungen gewonnenen Auflösungen 0,75- bis 1,5n-essigsauer zu verarbeiten und Adsorptionswerte des Kaolins von 0,07 bis 0,1 zu erzielen. Bei gealterten Autolysaten [212] als Ausgangsmaterial (Nr. 3 bis 7 der

Tabelle 10. Isolierung (nach Alkoholfällung) mit Kaolin bei hoher Acidität.

Nr.	Alter des Autolysates	Angewandte S.E.	Elutionsausbeute aus Alk. Fllg.	Verdünnung von 1 S.E. und Acidität	Kaolin Sorte und Menge	Adsorbierte S.E.	A.W. bei Ads.-Grad 95—100	Elutionsausbeute in Proz.	Ausbeute nach Dialyse in Proz. des Ausgangsmat.	der Fl.-Ausb. aus Alk. Fllg.	S.W. des fertigen Präparates
1	8 Tage	28,60	94	185 1,5 n-Essigs.	384 g } mit konz.	25,60	0,067	76	54,5	58,2	1,18
2	15 „	7,08	88	204 3/4 n- „	56,5 g } Salzs. beh.	5,90	0,104	96	72,0	82,0	1,11
3	8 Mon.	100,00	76	194 3/4 n- „	280 g Zettlitz	71,20	0,254	71	—	—	—
4	12 „	38,20	87	198 3/4 n- „	112 g „	32,10	0,286	80	—	—	—
5	27 „	15,00	38	415 n/3- „	28 g „	5,70	0,200	83	25,4	66,2	3,06
6	27 „	5,30	45	395 n/3- „	10 g „	2,35	0,235	84	26,3	58,8	2,60
7	27 „	10,00	76	320 n/3- „	25 g „	7,50	0,300	82	55,1	72,4	2,64

Tab. 10) ist n/3- bis 3/4 n-Essigsäure erträglich und nötig, und der Adsorptionswert steigt hier auf sehr hohe Werte (0,2 bis 0,3). Für das Invertin der frischen Autolysate, aber nur für diese, bot mit Salzsäure behandeltes Kaolin den Vorteil höherer Elutionsausbeute.

Die Tab. 10 gibt einige Beispiele von der Anwendung dieses Verfahrens und den erzielten Reinheitsgraden, den Zeitwerten 0,33 bis 0,39 bei gealterten, 0,80 bis 0,90 bei jungen Autolysaten. Der Arbeitsgang sei erläutert an einem

Beispiel (Nr. 5 der Tab. 10):

Von einem 27 Monate alten Autolysat aus Löwenbräuhefe wurden 31, 15 S.E. enthaltend, verarbeitet und literweise bei 0° mit Alkohol gefällt. Der Niederschlag war zäh und wenig voluminös; rasch in der Klärzentrifuge abgetrennt und einen Tag mit Toluolwasser geschüttelt, ließ er nur 5,75 S.E. in Lösung gehen. Diese Auf-

lösung verbesserten wir in der Folge durch Anwendung von sehr verdünntem Ammoniak (vgl. Nr. 4 und 7 der Tab. 10). Die durch gehärtetes Papier filtrierte Invertinlösung war bräunlich und besaß noch den Geruch des Autolysates; aus ihr adsorbierten wir das Enzym bei einem Essigsäuregehalt $\frac{1}{3}$ mit 28 g Kaolin und saugten sehr rasch die Restlösung vom Adsorbat ab. Nun lieferte die Elution mit 0,06proz. Ammoniak 4,73 S.E. (83% der [213] adsorbierten Menge), die bei gelindem Ansäuern mit Essigsäure, worauf allmählich etwas braun gefärbtes Kaolin ausflockte, und beim Eindampfen des Filtrates auf 4,19 S.E. zurückgingen. Den größeren Teil des Präparates unterwarf man zur Bestimmung des Reinheitsgrades unter Anwendung von sog. Fischblasen der Dialyse (3,29 S.E., ohne Verlust) und der Elektrodialyse ($1\frac{1}{2}$ Stunden bis zu einer Stromstärke von 0,1 Milliamp., Verlust 9%) und fand aus der Saccharasewirkung nach allen Operationen S.W. 3,06 (d. i. Zeitwert 0,327).

C. Nach Fällung mit Alkohol Adsorption aus verdünnter und möglichst saurer Lösung.

Der durch eine einzige Adsorptionsvornahme zu erzielende Reinheitsgrad läßt sich noch weiter steigern, wenn man nach der Erkenntnis der IV. Abhandlung die Adsorption in großer Verdünnung und zugleich gemäß dem hier mitgeteilten Fortschritt in der höchsten bei sehr raschem Arbeiten erträglichen Acidität vornimmt. Verdünnung bei sehr hohem Säuregehalt begünstigt mehr die Adsorption des Invertins als die der Begleitstoffe. Der Adsorptionswert des Kaolins steigt, wenn 1 S.E. von 300 ccm auf 1000 und 2000 ccm verdünnt wird, von 0,3 auf 0,4 und 0,5 und übertrifft also das bisher Erreichte. Die Adsorption ist unter diesen Bedingungen noch [214] günstiger auswählend; denn die Beimischungen von Kohlehydraten werden vollkommen abgetrennt, während die Präparate Nr. 1 und 3 der voranstehenden Tabelle noch kleine Mengen Hefegummi enthalten haben.

Von einem 25 Monate alten Neutralautolysat wurden 4 l (22,6 E.) mit dem gleichen Volumen 95proz. Alkohols gefällt. Der Niederschlag gab an Wasser bei kurzem Schütteln 18,7 E. ab. Nun erfolgte aus 37 l $\frac{1}{3}$ -essigsaurer Lösung die Adsorption durch 36 g Zettnitzer Kaolin und zwar mit so rascher Abtrennung des Adsorbates, daß das Enzym höchstens 20 Minuten der Säure preisgegeben war. Adsorbiert wurden 18,2 E., entsprechend dem A.W. 0,505 des Kaolins, eluiert durch 0,4proz. Dinatriumphosphatlösung 11,9 S.E., d. i. 65,5%. Ein Zehntel der Elution lieferte bei viertägiger Dialyse aus sog. Fischblasen und bei der Elektrodialyse bis zur Stromstärke 0,1 Milliamp. ohne Verlust 1,19 S.E. mit dem Trockengewicht von 16,94 mg. Der S.W. betrug mithin 3,52 (Zeitwert 0,284), die Ausbeute 53% vom Autolysat.

D. Aufeinanderfolgende Adsorption mit Kaolin und Tonerde.

Für zwei aufeinanderfolgende Adsorptionsvornahmen ist die geeignete Reihenfolge: zuerst Kaolin-, dann Tonerde-Adsorption. Wiederholte Anwendung von Kaolin oder Adsorption mit Kaolin nach vorangehender Steigerung des Reinheitsgrades

z. B. mit Hilfe von Tonerde ist unvorteilhaft, was in der mit dem Reinheitsgrad zunehmenden Zersetzlichkeit der Saccharase an der Kaolinoberfläche seine Erklärung findet (siehe Abschn. I).

Mit vorangehender Alkoholfällung nach dem in C beschriebenen Verfahren führte die Kombination einmaliger Kaolin- und Tonerde-Adsorption z. B. zum Saccharasewert 5,6, ohne Vorreinigung durch Alkohol ergaben mehrere Beispiele Saccharasewerte von ungefähr 4.

Beispiel mit Alkoholverreinigung.

Von der Elution aus dem in verdünnter, $\frac{1}{3}$ -essigsaurer Lösung gewonnenen Kaolinadsorbat wurden 4,5 S.E. nach der Dialyse auf 4,51 und einen Gehalt von $\frac{1}{20}$ -Essigsäure [215] gebracht. Zur Adsorption diente Tonerde B (0,208 g Al_2O_3), die 3,68 E. aufnahm; daraus ergab sich für den Adsorptionsgrad 82 der A.W. 17,7¹. Vor der Isolierung des Adsorbates auf gehärteten Filtern wurde seine Suspension mit Ammoniak zu p_{H} 5,5 neutralisiert. Aus der Tonerde vermochten wir mit 0,4proz. Dinatriumphosphat eine Ausbeute von 2,54 E. zu gewinnen, die in der dreitägigen Dialyse und fünfviertelstündigen Elektrodialyse nur um 0,05 E. abnahmen und noch 29% vom Hefeautolysat ausmachten. Aus dem Trockengewicht von 22,15 mg ergab sich der Saccharasewert 5,62 (Zeitwert 0,178).

Beispiel ohne Vorreinigung des Autolysates.

Durch Vermehrung der Acidität gealterter, verdünnter Autolysate wird sich die Behandlung mit Kaolin noch wirksamer gestalten lassen. Das folgende Beispiel ist noch ohne eine solche Abänderung ausgeführt, einfach durch die Kombination der beiden Adsorptionsvornahmen, die einzeln von WILLSTÄTTER und WASSERMANN beschrieben wurden.

1 l gealtertes Autolysat (3,27 S.E.) wurde mit 40 l $\frac{1}{20}$ -Essigsäure verdünnt und mit 35 g el. osm. Kaolin adsorbiert. Die Elution mit 0,1proz. Ammoniak ergab 3,15 S.E. Nach schwachem Ansäuern des Filtrates (900 ccm $\frac{1}{10}$ -Essigsäure) schieden sich beim Stehen Flocken von Silicat mit Farbstoff und etwas Eiweißsubstanz aus. Mit dem auf 12 l verdünnten Filtrat führten wir unter lebhaftem Rühren die Adsorption durch Tonerde B (0,147 g Al_2O_3) aus und fanden im Adsorbat 2,82 E., entsprechend dem schon recht günstigen Adsorptionswert 19 der Tonerde. Die Zerlegung des Adsorbates durch $\frac{1}{2}$ l 0,1proz. Ammoniak, weniger günstig hinsichtlich der Ausbeute als mit Phosphat, lieferte 1,7 E. Beim Ansäuern mit 12 ccm 3 n-Essigsäure fiel langsam etwas peptisiertes Aluminiumhydroxyd aus und befreite die Lösung von einem Teil des Pigments, während der Rest bei der Dialyse [216] ausflockte. Die im Vakuum auf 50 ccm eingeeengte, dann aus einer sog. Fischblase dialysierte Flüssigkeit war nach dem Filtrieren farb- und geruchlos, die Dialyse war aber mit einem Verlust

¹ Da das Tonerdepräparat über $\frac{1}{2}$ Jahr alt war, lieferte es auch nach längerem Umschütteln mit Glasperlen nicht den günstigsten Adsorptionswert; immerhin ist der gefundene ziemlich hoch.

von 27% verknüpft. Die Ausbeute betrug am Ende 1,24 S.E. mit einem Trockengewicht von 14,25 mg. S.W. = 4,35 (Zeitwert 0,23), Ausbeute 37,9% des Autolysates.

III. Fraktionierungsversuche, Stickstoffgehalte und Eiweißreaktionen.

Invertinpräparate unterwarfen wir der Fraktionierung mittels der Adsorptionsmethode, noch nicht eben systematisch, sondern eher suchend, und zwar so, daß mit unzureichenden Mengen vom Adsorbens ein Teil des Enzyms in der Restlösung zurückgelassen, andererseits so, daß aus dem Adsorbat mit dem Eluens bei unzureichender Zeitdauer das Enzym nur teilweise freigelegt wurde. Einige derartige Versuche werden auszugsweise und in abgekürzter Form in den Tab. 11 bis 14 dargestellt. Die Versuche von Tab. 11 (siehe S. 714) und 12 sind mit gealtertem, Versuch von Tab. 13 mit frischem Autolysat nach dem Verfahren der Adsorption durch Kaolin und Tonerde ausgeführt, der Versuch der Tab. 14, bei dessen Ausführung uns Frau Dr. JOH. WALDSCHMIDT-GRASER in dankenswerter Weise unterstützte, kombinierte das Bleifällungsverfahren mit der Tonerdeadsorption.

Das Ziel der Fraktionierung war nicht in erster Linie wie bei früheren präparativen Versuchen die Steigerung der enzymatischen Konzentration. Es hat sich nur nebenher ergeben, daß einige Fraktionen nach wiederholter Aufnahme durch Tonerde und Abgabe aus dem Adsorbat an alkalische Phosphatlösung zu höheren Zeitwerten gelangten, als man bisher erreichte, z. B.:

Präparat m_2 : Zeitwert 0,163; S.W. 6,14; If. 374.

Präparat g_8 : Zeitwert 0,187; S.W. 5,35; If. 325.

Alle Angaben über Saccharasewerte in dieser Arbeit sind ermittelt aus den fertigen Invertinlösungen (nach Eindampfen, Dialyse, Elektrodialyse und der letzten Filtration) und den letzten Trockengewichten. In der III. Abhandlung waren in mehreren Fällen (wenn keine [220] Ausflockung eintrat, keine Filtration nötig war), um von den Ergebnissen der Reinigung und Fraktionierung ein zutreffendes Bild zu gewinnen¹, die Zeitwerte aus der enzymatischen Wirkung vor dem Einengen, Dialysieren und Abdampfen und aus den nach der Dialyse bestimmten Trockengewichten abgeleitet worden. Hingegen finden es H. v. EULER und K. JOSEPHSON² richtiger, als Maß für den Gehalt eines Präparates an Enzym den Wert einzusetzen, der aus der Inversionsfähigkeit nach der Dialyse (wenn auch vor dem Eindampfen) erhalten wird. Enzymverluste bei der Dialyse rühren nämlich nach den Erfahrungen von H. v. EULER und K. JOSEPHSON nicht immer von einer teilweisen Inaktivierung der Saccharase her, sie können auch auf einer gewissen Durchlässigkeit der Hülle für Saccharase beruhen oder auf der Adsorption des Enzyms an der Dialysiermembran³. Die strengere Berechnungsweise, die wir (wie in unserer Abhandlung I, II und IV) annehmen, hat freilich den großen Nachteil, daß sie die Ergebnisse der Reinigungs- und Fraktionierungsvornahmen verschleiert. Das Dichtsein der Dialysatoren wird in jedem Falle vor und nach der Dialyse mit Lackmuslösung geprüft. In vielen Fällen verläuft die Dialyse aus sog. Fischblasen ohne Verlust, in anderen (Präp. n_3 und n_4 der Tab. 14, Präp. m_1 der Tab. 12 und Präp. k_1 der Tab. 13) mit großem Verlust. Es kam auch vor, daß bei der Dialyse in den ersten Tagen die Saccharase abnahm und bei der Fortsetzung im nämlichen Dialysator tagelang konstant blieb. Es wird doch am richtigsten sein, künftig bei steigender Reinheit der Präparate die Angaben sowohl auf das Invertierungsvermögen nach der Dialyse wie auch, wenn keine Filtration vor- kommt, auf das vor den letzten Operationen zu beziehen.

¹ a. a. O. S. 37.

² Chem. Ber. Bd. 56, S. 1097 [1923], und zwar S. 1098.

³ Vgl. Abh. I, S. 89f. und Abh. III, S. 31.

Tabelle 11. Fraktionierungsversuch mit Invertin aus gealtertem Autolysat.

(nicht pag. Tafel).

22,5 l Autolysat, 8 Mon. alt, 100,5 S.E.	
↓	
Alkoholfällung, Elution durch Wasser, 75,8 S.E.	
↓	
Adsorbiert aus $\frac{1}{2}$ n-essigsaurer Lösung mit Kaolin (A.W. 0,26), 71,2 S.E.	
↓	
Elution d. Ammoniak, 50,7 S.E.	
↓	
Adsorbiert aus neutr. Lösung mit Tonerde C (A.W. 11,5), 45,4 S.E.	
↓	
Elution d. Phosphat, 39,9 S.E.; Prap. d; S.W. 2,28; 8,46 % N.	
↓	
Fraktionierte Adsorption aus neutr. Lösung mit Tonerde B (A.W. 19,5), 30,85 S.E. und Restlösung, 71,5 S.E.	
↓	
I. Elution d. Phosph. 21,0 S.E. II. Elution d. Phosph. 5,42 S.E. Eing. dial. 6,32 E.; Pr. f; S.W. 2,44; 7,87 % N.	
↓	
Eing. dial. 18,6 S.E.; Pr. g; S.W. 2,95; 10,24 % N. II. Elution d. Phosph. 5,42 S.E. Eing. dial. 6,32 E.; Pr. f; S.W. 2,44; 7,87 % N.	
↓	
Von ang. 12,7 S.E. ads. mit Tonerde B (A.W. 24) 11,24 S.E. und Restlösung 1,46 S.E. Von 3,86 E. ads. m. Tonerde (A.W. 14) 2,76 E. u. Restlös. 1,12 E. I. El. 2,16 E. II. El. 1,22 E.	
↓	
I. El. 3,30 E. III. El. 2,05 E. Ads. d. Tonerde (A.W. 24) 0,13 E. u. Restlös. 0,74 E. Rasche Elut. 1,83 E. Eing. dial. 1,08 E. Eing. dial. 2,13 E. Eing. dial. 1,01 E.	
↓	
Eing. dial. 3,28 E. Eing. dial. 2,26 E. Eing. dial. 1,81 E. Rasche Elution 0,39 E. Eing. dial. 0,615 E. Eing. dial. 1,64 E. Pr. h; S.W. 1,86; 7,89 % N. Pr. i; S.W. 1,73; 7,51 % N.	
↓	
Pr. d; S.W. 4,55; Pr. g; S.W. 3,57. Pr. g; S.W. 3,57. Eing. dial. 0,35 E. Pr. g; S.W. 2,5; 7,79 % N. Pr. h; S.W. 1,93; 8,47 % N.	
↓	
Von 6,43 S.E. wegs. m. Tonerde B Restlös. 5,25 E. Pr. g; S.W. 4,0; 9,18 % N.	
↓	
(A.W. 29) 1,18 E. Eing. dial. 5,25 E.; Pr. g; S.W. 3,7; 7,38 % N.	
↓	
Von 4,0 S.E. in $\frac{1}{4}$ n-Essigsäure ads. d. Tonerde (A.W. 30) 1,49 S.E., ferner 1,58 S.E. und Restlös. 0,93 S.E.	
↓	
Elution d. Phosph. 2,07 E. Eing. dial. 2,02 S.E.	
↓	
Pr. g; S.W. 5,35; 11,32 % N. Pr. g; S.W. 4,0; 6,69 % N.	

[217] Tabelle 12. Zweites Fraktionierungsbeispiel mit gealtertem Autolysat.

1,12 l Autolysat, 26 Monate alt; 4,9 S.E.	1,24 l Autolysat, 28 Monate alt; 6,02 S.E.
↓	↓
Alkoholfällung, Elution durch Wasser, 3,77 S.E.	Alkoholfällung, Elution durch Wasser, 4,65 S.E.
↓	
Adsorbiert aus $\frac{1}{3}$ -essigsaurer Lösung mit Kaolin (A.W. 0,27), 8,00 S.E.	
↓	
Elution durch Ammoniak, 5,46 S.E.; Präp. <i>m</i> ; S.W. 2,7; 5,41 % N.	
↓	
Von 4,75 S.E. in $\frac{1}{20}$ -Essigs. ads. m. Tonerde <i>B</i> 2,03 S.E.;	bei Neutr. ausgef. aus Restlös. 1,8 S.E.
↓	↓
Rasche El. d. Phosph. 0,67 S.E.;	El. d. Phosph. 0,51 S.E.;
↓	↓
Eing. dial. mit 80 % Verl. 0,135 S.E.	Eing. dial. 0,115 S.E.
Präp. <i>m</i> ₁ ; S.W. 1,08; 5,65 % N.	Präp. <i>m</i> ₂ ; S.W. 6,14; 9,53 % N.

[218] Tabelle 13. Fraktionierungsversuch mit Invertin aus frischem Autolysat.

2,3 l Autolysat (8 Tage nach Beginn der Autolyse) 28,6 S.E.	
↓	
Alkoholfällung, Elution durch Wasser 26,8 S.E.	
↓	
Adsorbiert aus 1,5 n-essigsaurer Lösung mit Kaolin (konz. Salzsäure beh.) (A.W. 0,067) 25,6 S.E.	
↓	
Elution durch Ammoniak 19,5 S.E.; Präparat <i>i</i> ; S.W. 1,18.	
↓	
Adsorbiert aus neutr. Lösung mit Tonerde C (A.W. 9,3) 16,8 S.E.	
↓	
Elution durch Phosph. 15,6 S.E.; Präp. <i>k</i> ; S.W. 1,93; 7,90 % N.	
↓	
Nach Phosphatfällung 14,2 S.E.	
↓	
Von 8,13 S.E. adsorbiert durch Tonerde B (A.W. 12,5) 8,07 S.E.	
↓	
Erste Elution durch Phosphat 4,80 S.E.	Zweite Elution durch Phosphat 1,86 S.E.
↓	↓
Eing. dial. 4,75 S.E.; Präparat <i>k</i> ₁ ; S.W. 2,7; 8,77 % N.	Eing. dial. 1,73 S.E.
↓	
Von 4,33 S.E. adsorbiert durch Tonerde B (A.W. 17) 4,22 S.E. Präparat <i>k</i> ₂ ; S.W. 1,56; 7,01 % N.	
↓	
Erste Elution 1,65 S.E.	Zweite Elution 1,31 S.E.
↓	↓
Eing. dial. 0,96 S.E.	Eing. dial. 1,10 S.E.
Präp. <i>k</i> ₃ ; S.W. 3,7; 9,70 % N.	Präp. <i>k</i> ₄ ; S.W. 2,78; 7,66 % N.

[219]

Tabelle 14.

Fraktionierung durch Kombination der Bleifällung und Tonerdeadsorption.

0,1 Autolysat, 8 Monate alt, 40,5 S.E.

Vollständige Bleifällung

Elution durch ammon. Phosphat 25,2 S.E.

Nach Ausfällen d. Phosph. 23,3 S.E.

Bleiacetatfällung 72 %.

Restlösung 28 %; 6,65 S.E.; Präp. n_1 ; S.W. 0,43; 11,06 % N.

Elution d. ammon. Phosph. 7,00 S.E.; nach Phosphatfällung 4,9 S.E.

Vollständige Bleiacetatfällung.

Von 5,62 S.E. ads. mit Tonerde *B* (A.W. 7) 4,98 S.E.

El. d. ammon. Phosph. 2,8 S.E.;

I. El. d. Phosph. 2,79 S.E.

II. El. d. Phosph. 0,65 S.E.

Präp. n_4 ; S.W. 1,45; 10,80 % N.Nach Phosph.-Fällg. von 2,41 S.E. ads.
m. Tonerde *B* (A.W. 9,3) 1,87 S.E.

Eing. dial. 2,25 S.E.

Eing. dial. 0,455 S.E.

Pr. n_2 ; S.W. 1,03;
12,57 % N.Pr. n_3 ; S.W. 1,93;
11,10 % N.

Elution durch Phosphat 1,21 S.E.

Eing. dial. mit 40 % Verl. 0,62 S.E.

Präp. n_5 ; S.W. 1,70; 11,39 % N.

[220] In erster Linie bezweckt die Fraktionierung, den Zusammenhang zwischen dem Reinheitsgrad der Saccharase und ihrem Stickstoffgehalt sowie ihren qualitativen Eiweißreaktionen zu prüfen.

Aus unseren früheren Analysen war kein Zusammenhang zwischen Saccharasewirkung und Stickstoffgehalt zu erkennen. Die in Abhandlung III analysierten Präparate *l* und *m* enthielten bei Zeitwerten von 0,20 und 0,29 an Stickstoff 12,71 und 17,49 %, während in der II. Abhandlung Präparate vom Zeitwert 1,0 und 1,4 mit 5,2 bzw. 4,0 % Stickstoff angeführt waren. Viele der früher untersuchten Präparate gaben stark oder wenigstens deutlich die üblichen Eiweißreaktionen, und [221] zwar erschien besonders kennzeichnend und hartnäckig die Probe mit Millonreagens, die Abscheidung violetter oder rotbrauner Flocken, ähnlich wie bei Albumin. Nur in besonderen Fällen, bei weitgehender Reinigung, waren die Millonprobe und andere Proteinreaktionen mit 0,25- bis 0,5proz. Lösung der Präparate negativ ausgefallen (Abhandlung I, Nr. 173 und 174; Abhandlung II, Nr. 8 und 12; Abhandlung III, Nr. *l* und *m*). Darauf gründet sich die Angabe¹, die Saccharase sei frei von Proteinen (wie von Kohlehydraten) erhalten worden.

¹ Abhandlung III, S. 48 und R. WILLSTÄTTER, Chem. Ber. Bd. 55, S. 3601 [1922], und zwar S. 3622.

Die sorgfältigen letzten Untersuchungen von H. v. EULER und K. JOSEPHSON² geben Veranlassung, diese wichtigen Fragen, wie es auch schon beabsichtigt war, eindringender zu prüfen. Die Analyse einer Anzahl von Stockholmer Saccharasepräparaten mit If größer als 100 (Zeitwert kleiner als 0,61) haben Quotienten

If $\frac{\text{Proz. Stickstoff}}{\text{Proz. Stickstoff}}$ von 20,9 bis 23,8, demnach „eine beinahe vollständige Proportionalität zwischen If und Prozente Stickstoff“ ergeben („Proportionalitätsregel“). Daraus wird von H. v. EULER und K. JOSEPHSON geschlossen: „Von einem gewissen Reinheitsgrad (If etwa 100) an scheint somit der Stickstoffgehalt unserer Saccharasepräparate ziemlich konstant zu sein, indem eine gewisse Aktivität einem gewissen Stickstoffgehalt entspricht,“ und ferner „wir finden einen Stickstoffgehalt, welcher mit dem Reinheitsgrad steigt und welcher der Größenordnung nach mit dem für Eiweißstoffe im Mittel gefundenen ... übereinstimmt.“

Unsere aus den Fraktionierungen hervorgegangenen Präparate lassen nach den in der Tab. 15 angeführten Analysen keine solche Beziehung zwischen enzymatischer Konzentration und Stickstoffgehalt ersehen. Es befinden sich Invertinpräparate darunter, die bei einem Zeitwert von 0,52 und 0,50 12,57 und 12,68 % Stickstoff enthalten, gegenüber anderen, die bei einem Zeitwert von 0,25 6,61 und 9,18 % [222] Stickstoff aufweisen. Von zwei einander nahestehenden Präparaten hat das eine, gs,

Tabelle 15. Stickstoffbestimmungen einiger Invertinpräparate.

I. Mikro-Dumas-Bestimmungen nach PREGL.

Nr.	Präparat S.W.	Subst. mg	Stickstoffvol. cem (korr.)	Temp. t° C	Druck mm	Proz. Stickstoff	
1	d,	2,28	4,490	0,347	24	7,24	8,46
2	f ₁ ,	3,13	3,082	0,202	24	7,22	7,16
3	f ₂ ,	1,73	2,516	0,173	25	7,25	7,51
4	h ₁ ,	1,86	2,168	0,156	24	7,25	7,89
5	h ₂ ,	1,93	2,571	0,200	24	7,20	8,47
6	g,	2,95	1,903	0,177	21	7,20	10,24
7	g ₁ ,	4,55	2,883	0,249	25	7,23	9,41
8	g ₂ ,	2,50	3,492	0,249	25	7,25	7,79
9	g ₃ ,	4,00	2,605	0,219	25	7,25	9,18
10	g ₇ ,	3,70	2,518	0,171	25	7,21	7,38
11	g ₈ ,	5,35	4,748	0,492	25	7,25	11,32
12	g ₉ ,	4,00	3,291	0,200	26	7,25	6,61
13	k,	1,93	3,086	0,287	23	7,23	7,90
14	k ₁ ,	2,70	2,088	0,167	25	7,19	8,77
15	k ₂ ,	1,56	5,253	0,339	25	7,21	7,01
16	k ₃ ,	3,70	2,839	0,253	25	7,22	9,70
17	k ₄ ,	2,78	3,339	0,236	26	7,22	7,66
18	m,	2,70	2,309	0,115	25	7,21	5,41
19	m ₁ ,	1,08	2,235	0,115	23	7,25	5,65
20	m ₂ ,	6,14	1,470	0,128	24	7,24	9,53
21	n ₁ ,	0,43	4,493	0,455	24	7,22	11,06
22	n ₂ ,	1,93	4,838	0,559	25	7,22	12,57
23	n ₃ ,	1,93	2,364	0,239	24	7,26	11,10
24	n ₄ ,	1,45	2,219	0,218	23	7,25	10,80
25	n ₅ ,	1,70	3,790	0,398	26	7,22	11,39

² Chem. Ber. Bd. 56, S. 1097 [1923].

II. Mikro-Kjeldahl-Bestimmungen nach PREGL.

Nr.	Präparat S.W.	Subst. mg	Erh. Ammoniak entspr. $\frac{1}{10}$ -Salzsäure ccm	Gef. Stickstoff mg	Proz. Stickstoff	Gef. Asche mg	Proz. Asche
1	g, 2,95	5,138	2,070	0,534	10,39	0,016	0,39
	g, 2,95	4,086	2,090	0,418	10,25		
	g, 2,95	4,086	2,120	0,424	10,37		
2	f, 2,44	4,836	1,905	0,381	7,87	0,022	0,45
	f, 2,44	4,836	1,890	0,378	7,84		
3	h, 2,00	2,066	1,335	0,267	12,89	0,005	0,25
	h, 2,00	2,066	1,310	0,263	12,68		
5	k, 1,93	6,158	2,485	0,497	8,07	0,020	0,33
	k, 1,93	6,158	2,475	0,495	8,03		

bei S.W. 5,35 den Stickstoffgehalt 11,3 %, das andere, g₉, aus der zugehörigen Restlösung bei S.W. 4,0, den Stickstoffgehalt 6,61 %. Überhaupt bleiben bei unvollständiger Adsorption gewöhnlich stickstoffärmere Anteile des Enzyms in der Restlösung. Besonders stickstoffreich (wie früher) sind die durch Bleifällung dargestellten Präparate. Die in der Tab. 16 (unter Ausschluß von Fällen mit großem Dialysenverlust) angeführten Quotienten $\frac{\text{If}}{\text{Proz. Stickstoff}}$, die auch in unseren Proben [223] vor der Fraktionierung (d, f, g mit If 139, 149, 180) mit den Werten 16,4, 18,9 und 17,5 annähernd konstant waren, bewegen sich daher bei den fraktionierten Präparaten mit If 117 bis 374 zwischen 9,3 und 39,2. Die Ausschläge wären noch bedeutender, wenn nicht die Saccharasewerte nach den bei der Dialyse eingetretenen Wirkungseinbußen eingesetzt worden wären.

Tabelle 16. Stickstoffgehalte und Inversionsfähigkeit einiger Invertinpräparate.

Präparat	n ₄	k ₁	n ₂	n ₃	h ₁	k	h ₁	f ₁	h	d	f
Saccharasewert	1,45	1,56	1,93	1,93	1,93	1,93	1,86	1,73	2,00	2,28	2,44
Proz. Stickstoff	10,80	7,01	12,57	11,10	8,47	7,90	7,89	7,51	12,68	8,46	7,87
If	8,1	13,5	9,3	10,6	13,9	14,9	14,4	14,0	9,6	16,4	18,9
Proz. Stickstoff											

Präparat	g	k ₁	g ₁	k ₂	m	g ₁	g ₂	g ₃	g ₄	m ₁	g ₅
Saccharasewert	2,95	2,70	2,50	2,78	2,70	4,55	4,00	4,00	5,35	6,14	4,00
Proz. Stickstoff	10,24	8,77	7,79	7,66	5,41	9,41	9,18	6,61	11,32	9,53	6,61
If	17,5	18,7	19,5	22,1	30,3	29,4	26,5	36,8	28,7	39,2	36,8
Proz. Stickstoff											

[224] Diese analytischen Ergebnisse zeigen, daß das Enzym auch noch in den Präparaten von S.W. 5 (If 304) mit wechselnden Mengen von Begleitstoffen wechselnder Natur vergesellschaftet ist.

Die analysierten Präparate haben Aschengehalte von nur 0,25 bis 0,50 %, wovon Beispiele bei den Kjeldahlbestimmungen angeführt sind. Die Stickstoffzahlen sind nicht auf aschefreie Substanz umgerechnet.

Nach den Untersuchungen von H. v. EULER und K. JOSEPHSON sprechen auch die qualitativen Reaktionen dafür, daß die „reinsten Saccharasepräparate ihrer

chemischen Natur nach in hohem Grade an native Eiweißstoffe erinnern“; in hinreichend konzentrierten Lösungen gaben die Präparate die typischen Eiweißreaktionen.

Die Prüfung unserer Enzymfraktionen mit typischen Eiweißreagenzien ist mit größeren Substanzmengen und Konzentrationen als früher vorgenommen worden. Das Ergebnis ist, daß die Präparate außerordentlich differieren. Einige der besten und beständigsten Präparate (If > 245, S.W. 4 bis 5) gaben die Millonprobe stark und so charakteristisch wie Hühnereiweiß. Bei einem anderen Präparat (*k*₂ vom S.W. 1,56) blieb die Reaktion gänzlich und wieder bei anderen beinahe ganz aus.

Da die aus sehr lange gealterten Autolysaten gewonnenen Enzympräparate am kräftigsten die Millonprobe aufwiesen, die aus frischem Autolysat aber am schwächsten, so scheint es leichter zu sein, native, als abgebaute Proteine vom Enzym weitgehend zu trennen. Bei Präparaten aus frischem Autolysat fiel die Millonreaktion wie auch nach der Beschreibung von EULER und JOSEPHSON¹ anders aus als sonst; bei einer Konzentration der Präparate von 0,25 bis 0,50 % färbte sich die Flüssigkeit bräunlich oder hellbräunlich und es bildete sich nur ein geringer Niederschlag von feinen Flöckchen.

Um der qualitativen Prüfung den Wert einer Mengenschätzung zu geben, stellten wir eine Skala von Millonproben mit gewogenen Mengen von Hühnereiweiß auf von

[225] Tabelle 17. Millonprobe und andere Reaktionen der Invertinpräparate.

Nr.	Präparat S.W.	Stärke der Millonprobe	Menge Präpara- rat in 0,5 ccm	Saccha- rase- geh. in 0,5 ccm	Für die Millonreakt. an Millon in 0,5 ccm	Millon- äqui- valent für 1 S.E.	Millon- äqui- valent für 100 mg	Ninhydrin	Biuret	Fehling-red. nach Erhitzen mit Salzsäure
			mg	S.E.	mg					
1	<i>f</i> ₁ , 3,13	sehrschwach	1,5	0,094	0,01	0,11	0,67	—	schwach	stark
2	<i>f</i> ₂ , 1,73	„ „	1,5	0,052	0,01	0,20	0,67	schwach	„	„
3	<i>h</i> ₁ , 1,86	schwach	1,5	0,055	0,10	1,8	6,7	„	„	„
4	<i>h</i> ₂ , 1,93	mittelstark	1,5	0,060	0,35	5,8	23	„	„	sehrschwach
5	<i>g</i> ₄ , 2,50	sehrschwach	1,5	0,075	0,01	0,13	0,67	„	„	schwach
6	<i>g</i> ₅ , 4,00	mittelstark	0,5	0,027	0,10	2,5	20	—	—	—
7	<i>g</i> ₇ , 3,70	„	2,5	0,185	0,75	4,3	30	mittelstark	mittelstark	—
8	<i>g</i> ₈ , 5,35	„	0,75	0,079	0,25	3,2	33	schwach	„	negativ
9	<i>g</i> ₉ , 4,00	„	0,75	0,063	0,25	4,0	33	„	—	„
10	<i>k</i> ₂ , 1,56	negativ	2,5	0,078	—	0	0	negativ	negativ	sehrschwach
11	<i>k</i> ₃ , 3,70	schwach	1,25	0,063	0,10	1,1	8	sehrschwach	sehrschwach	negativ
12	<i>k</i> ₄ , 2,78	sehrschwach	1,5	0,083	0,10	1,2	6,7	„	„	sehrschwach
13	<i>m</i> ₁ , 2,70	schwach	0,5	0,027	0,05	1,8	10	—	—	—
14	<i>m</i> ₄ , 1,08	mittelstark	0,5	0,011	0,10	9,1	20	—	—	—
15	<i>m</i> ₂ , 6,14	„	0,35	0,023	0,10	4,3	28	—	—	—
16	<i>n</i> ₁ , 0,43	sehr stark	2,5	0,022	1,25	57	50	sehr stark	sehr stark	negativ
17	<i>n</i> ₂ , 1,93	„ „	2,5	0,095	1,50	16	60	„	„	„
18	<i>n</i> ₃ , 1,93	„ „	0,75	0,035	0,50	14	100	„	„	„
19	<i>n</i> ₄ , 1,45	„ „	1,25	0,036	0,75	21	60	„	„	„
20	<i>n</i> ₅ , 1,70	„ „	1,25	0,042	0,75	18	60	„	„	„

¹ a. a. O. S. 1099.

[226] 0,01 bis 2,5 mg Albumin in 0,5 ccm. Die Millonprobe der Invertinpräparate führten wir in 0,07- bis 0,5proz. Lösung mit Mengen von 0,35 bis 2,5 mg aus und verglichen, welche Albuminmenge der gefundenen Reaktion entsprach. Die Ergebnisse werden zusammen mit anderen qualitativen Reaktionen in der Tab. 17 mit zwei einander ergänzenden Berechnungsweisen angeführt. Es werden sowohl die Mengen Albumin, „Millonäquivalent für 100 mg“, verzeichnet, die eine ebenso starke Millonreaktion liefern wie 100 mg Saccharasepräparat, wie andererseits die Mengen Albumin, „Millonäquivalent für eine Saccharaseeinheit“, die in der Millonreaktion mit der eine Einheit enthaltenden Invertinmenge übereinstimmen.

Bei einigen der geprüften Invertinpräparate entsprach die Millonreaktion einer Saccharaseeinheit derjenigen von 0,11 und 0,20 mg, bei anderen der von 57 und 21 mg Albumin, während die mit 100 mg derselben Präparate übereinstimmende Millonreaktion von 0,67 mg Albumin in einen Falle, von 100 mg im anderen Falle hervorgerufen wurde. Die Eiweißreaktion fällt also bei einem der Invertinpräparate 200mal schwächer aus als bei einem anderen.

Anhang

VON R. WILLSTÄTTER und R. KUHN.

Für die Umrechnung von If auf S.W. benützen II. v. EULER und K. JOSEPHSON¹ die Gleichung

$$(1) \quad L_{\max} = R_{\max} (0,44 - 0,005 t),$$

die anscheinend auf Messungen J. KJELDAHL'S² zurückgeht. Nach einer neueren, sorgfältigen Untersuchung von C. S. HUDSON³ gilt indessen für die enzymatische Inversion:

$$(2) \quad L_{\max} = R_{\max} (0,417 - 0,005 t),$$

[227] wobei L_{\max} die (maximale) Linksdrehung einer vollständig invertierten Rohrzuckerlösung vom anfänglichen Drehungsvermögen R_{\max} bei der Temperatur t° bedeutet. HUDSON'S Beziehung, die durch unsere eigenen Versuche bestätigt wird, steht mit den von S. P. L. SÖRENSEN¹), L. MICHAELIS und M. L. MENTEN²) und anderen Forschern benutzten Zahlenwerten in besserer Übereinstimmung als die KJELDAHL'S. Geringe Abweichungen sind daher zu erklären, daß sich nach W. C. VOSBURGH³) der Temperaturkoeffizient des Drehungsvermögens der Fructose mit der Konzentration der Lösungen etwas ändert. Legt man nun der Berechnung von $k = \frac{1}{t} \log_{10} \frac{a}{a-x}$ und von If $= \frac{k \times g \text{ Zucker}}{g \text{ Präparat}}$ die von HUDSON ermittelte Gleichung zugrunde, so findet

¹ Chem. Ber. Bd. 56, S. 1749 [1923], und zwar S. 1750.

² Medd. frá Carlsberg Labor., 3. Heft [1881].

³ Journ. Ind. Eng. Chem. Bd. 2, S. 143 [1910].

¹) Biochem. Zs. Bd. 21, S. 131 [1909], und zwar S. 262.

²) Biochem. Zs. Bd. 49, S. 333 [1914].

³) Jl. Am. Chem. Soc. Bd. 42, S. 1696 [1920].

man unter der Annahme eines Temperaturkoeffizienten der Inversionsgeschwindigkeiten von 10% für 1 Grad:

Polarisations- temperatur (°)	Gespaltener Rohrzucker für $d_D = \pm 0^\circ$ (%)	Reaktionskonst. \times Nullföhrungszeit	$I_f : S.W.$
15,5	74,68	0,597	47,8
18	75,36	0,608	60,8
20	75,93	0,619	71,8

Bei 20° wird also $\alpha_D = \pm 0^\circ$, wenn 75,93% des vorhandenen Zuckers gespalten sind (R. WILLSTÄTTER und F. RACKE⁴ gaben 75,75% an), während man nach H. v. EULERS Berechnungsweise 74,63% findet. Die in den Untersuchungen von H. v. EULER und seinen Mitarbeitern berechneten I_f - und I_a -Werte werden, wenn man sie nach HUDSON umrechnet, durchschnittlich um 5% größer. Die auf dem Umwege über I_f ermittelten Minuten- bzw. Saccharasewerte stimmen dagegen in beiden Fällen auf $\pm 1\%$ überein.

[228] Für das von EULER und JOSEPHSON gegebene Beispiel der I_f -Bestimmung¹ findet man:

	I_f^{18}	I_a^{18}	$\pm 0^\circ$ (Min.)	S.W.
Nach Gleichung (1)	220	238	0,246	4,06
" " (2)	230	250	0,243	4,11

⁴ Liebigs, Ann. d. Chem. Bd. 425, S. 1 [1920/21], und zwar S. 7.
¹ a. a. O., und zwar S. 1751 f.

51. ÜBER ENZYMADSORPTION. I.

Von **HEINRICH KRAUT*** und **ERWIN WENZEL**.

(VI. Abhandlung zur Kenntnis des Invertins von R. WILLSTÄTTER und Mitarbeitern.)

(Aus dem Chemischen Laboratorium der Bayerischen Akademie der Wissenschaften in München.)

Mit 7 Abbildungen im Text.

(Der Redaktion zugegangen am 16. Oktober 1923.)

Die Fähigkeit der Enzyme, sich an Stoffe mit großer Oberfläche, wie Kohle, Tonerde, Kaolin anzulagern, wurde von L. MICHAELIS und M. EHRENREICH¹ zu einer Entscheidung über den elektropositiven oder -negativen Charakter der verschiedenen Enzyme verwendet. Später diente die Adsorption R. WILLSTÄTTER und seinen Mitarbeitern² zur Trennung der Enzyme von den Begleitstoffen, mit denen vermischt sie aus den Organen von Pflanze und Tier gewonnen werden, und dies ist heute das erfolgreichste Verfahren der Enzymreinigung. Dabei stellte sich heraus, daß der Grad, in dem ein Enzym von einem basischen oder sauren Adsorbens aufgenommen wird, nicht nur von seinem eigenen chemischen Verhalten, sondern auch in sehr hohem Maß von dem seiner Begleitstoffe bedingt wird. [2] Bei der Anlagerung an ein Adsorbens von bestimmtem Charakter offenbart sich uns also weniger das Adsorptionsverhalten des reinen Enzyms selbst als vielmehr des ganzen „Systems“, mit dem das Enzym in seinem jeweiligen Reinheitsgrad vergesellschaftet ist.

Der Einfluß, den das System auf die Adsorption ausübt, kann sich in drei Richtungen betätigen. Es wird einmal das Enzym an Stoffe gebunden sein, die durch Besetzung der für die Adsorption verantwortlichen Stelle des Enzyms diese verhindern, oder an Stoffe, die selbst adsorbiert werden und erst dadurch das Enzym adsorbierbar machen. Unter diese beiden Gruppen werden wir in der Hauptsache die Stoffe zu rechnen haben, die in der ersten Abhandlung dieser Reihe von R. WILLSTÄTTER und F. RACKE³) als Koadsorbentien und Koeluentien bezeichnet wurden. Eine weitere

* Die vorliegende und die nachfolgende Abhandlung sind zusammengefaßt in „Untersuchungen über die Adsorption von Enzymen und anderen hochmolekularen Stoffen“, Habilitationsschrift von H. Kraut, Universität München, 1925.

¹ Biochem. Zs. Bd. 10, S. 283 [1908].

² Siehe besonders den zusammenfassenden Vortrag von R. WILLSTÄTTER: Über die Isolierung von Enzymen, Chem. Ber. Bd. 55, S. 3601 [1922] (Abb. 2).

³) Liebigs Ann. d. Chem. Bd. 425, S. 1 (1920/21), und zwar S. 60.

Gruppe von Begleitstoffen wird — ohne jede chemische Beziehung zum Enzym — dadurch wirksam sein, daß sie selbst von dem Adsorbens aufgenommen wird, also die dem Enzym zur Verfügung stehende Oberfläche vermindert.

Unsere Betrachtung des Einflusses, den die Begleitstoffe auf die Adsorption ausüben, erstreckt sich nach zwei Richtungen: Willkürliche Veränderungen des Systems, aus dem wir ein Enzym adsorbieren, werden uns die günstigsten Bedingungen der Adsorption auffinden lassen. Eine Kenntnis der Abweichungen, denen der quantitative Verlauf der Adsorption durch die Begleitstoffe unterliegt, wird uns eine Aussage über die Reinheit des Enzyms gestatten, d. h. wieweit es gelungen ist, das Enzym von seinen „das System“ bildenden Begleitstoffen zu trennen.

Die vorliegende Untersuchung beschäftigt sich mit der Adsorption des Invertins an Aluminiumhydroxyd, und wir versuchen, eine erste Orientierung über den Einfluß derjenigen Begleitstoffe aus den Hefecanolyсатаn zu geben, die neben dem Invertin selbst von der Tonerde adsorbiert werden. Durch die Freundlichkeit der Herren R. WILLSTÄTTER und K. SCHNEIDER wurde uns das Enzymmaterial der vorangehenden [3] fünften Abhandlung über Invertin zugänglich gemacht. Wir verweisen daher an Stelle von Angaben über die Herkunft unserer Präparate auf die betreffenden Stellen dieser Abhandlung und sprechen zugleich Herrn Geheimrat R. WILLSTÄTTER für sein gütiges Entgegenkommen und die wohlwollende Unterstützung unserer Arbeit herzlichen Dank aus.

I. Gesetzmäßigkeiten der Adsorption von Gemischen.

Die quantitative Untersuchung des Adsorptionsverlaufs betrachtet die Beziehungen zwischen der von dem Adsorbens aufgenommenen zu der in der Lösung verbliebenen Menge des Adsorbendums, d. h. das Verhältnis der Konzentration des adsorbierten Stoffs im Adsorbat zu seiner Konzentration in der Lösung nach der Adsorption. Für sehr viele Stoffe ist als Gesetz dieser Beziehungen die Adsorptionsisotherme empirisch festgestellt worden¹:

$$a = \alpha c^n,$$

wo a die von der Einheit des Adsorptionsmittels aufgenommene Menge, c die Konzentration des Adsorbendums in der Restlösung, d. h. in der Lösung nach erfolgter Adsorption bedeuten, und α und n Konstanten sind.

Daß diese Adsorptionsisotherme auch für die Enzymadsorption gelte, können wir nur vermuten, aber bei der Unzugänglichkeit eines reinen Enzyms vorläufig nicht nachprüfen. Auf jeden Fall muß aber die Enzymadsorption mit der Gesetz-

¹ S. H. FREUNDLICH, Kapillarchemie, 2. Aufl. Leipzig 1922, S. 232 ff. FREUNDLICH bezeichnet die Konstante α der Adsorptionsisotherme als Adsorptionswert, während wir hier, der Gewohnheit dieser Publikationsreihe folgend, mit Adsorptionswert (A.W.) die Zahl a , d. h. die von der Einheit des Adsorptionsmittels aufgenommene Enzymmenge bezeichnen. Siehe R. WILLSTÄTTER und W. WASSERMANN, Diese Zs. B. 123, S. 181 [1922], und zwar S. 184.

mäßigkeit verlaufen, daß einer größeren Konzentration in der Restlösung auch ein größerer Adsorptionswert, also eine größere Konzentration im Adsorbat entspricht.

Wir betrachten nun (Abb. 1) den Verlauf der Invertinadsorption an Aluminiumhydroxyd aus einem 12 Monate alten [4] Hefeautolysat. Die Anfangskonzentration ist durch Verdünnen mit Wasser so gewählt, daß sich vor der Adsorption eine Invertineinheit (1 S.E.) in 10 l Wasser befindet. Die Versuche führten wir in der Weise aus, daß wir zu einem bestimmten Volumen dieser Ausgangslösung wechselnde Mengen von Tonerde zufügten und dann nach Abtrennung des Adsorbats den Invertingehalt

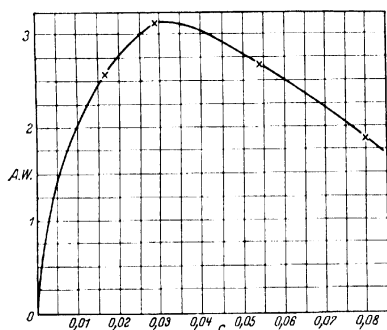


Abb. 1. Invertinadsorption aus einem Hefeautolysat an Tonerde.

der Restlösung bestimmten. Daraus berechneten sich die Konzentrationen des Invertins in den Restlösungen (c = Anzahl S.E. in 1 l Restlösung) und in den Adsorbaten (A.W. = Anzahl S.E., welche von 1 g Al_2O_3 adsorbiert werden). In den Abbildungen sind als Ordinaten die Adsorptionswerte aufgetragen, als Abszissen die Invertinkonzentrationen der zugehörigen Restlösungen.

Als resultierende Kurve ist bei einem reinen Stoff die Adsorptionisotherme zu erwarten. In der Tat steigen in Abb. 1 die Adsorptionswerte¹ anfänglich, der Adsorp-

tionsisotherme [5] entsprechend, mit steigender Konzentration des Enzyms in der Restlösung steil an, der Anstieg verlangsamt sich allmählich, um bei einem A.W. von 3 S.E. pro g Al_2O_3 sein Maximum zu erreichen. Während aber die Adsorptionisotherme nun einen annähernd horizontalen Verlauf, also eine Sättigung des Adsorptionsmittels mit Invertin verlangt, sehen wir einen steilen Abfall der Kurve, beginnend bei einer Konzentration der Restlösung von 0,03 S.E. pro 1 l, d. h. bei einer Adsorption von einem Drittel des vorhandenen Invertins. Während zu erwarten wäre, daß vom kleinsten Zusatz von Tonerde, d. h. bei der höchsten Invertinkonzentration relativ am meisten Invertin adsorbiert wird, stellt sich dieses Maximum der Adsorptionswerte erst bei viel größeren Zusätzen von Tonerde ein¹).

Die Erklärung für dieses Verhalten liegt in der Tatsache, daß wir das Invertin nicht als reinen Stoff, sondern aus einem Gemisch mit sehr vielen Fremdstoffen adsorbieren, die zum Teil ebenfalls adsorbiert werden. Die Gesetze der Adsorption von Gemischen sind in groben Zügen bekannt. Die verschiedenen Stoffe verdrängen sich gegenseitig an der Oberfläche des Adsorptionsmittels. Für den Raum, den der

¹ Eine Zusammenstellung der Versuchsergebnisse findet sich am Schluß der Abhandlung, dabei sind auch die verwendeten Präparate näher beschrieben.

² Diese Tatsache wurde schon in der 1. Abhandlung über Invertin beobachtet. Siehe Liebig's, Ann. d. Chem. Bd. 425, S. 1 [1920/21], und zwar S. 73.

einzelne Stoff dabei für sich beansprucht, sind maßgebend seine Konzentration und seine Adsorbierbarkeit². Alle Stoffe zusammen werden ungefähr in demselben (molekularen) Betrag adsorbiert, wie jeder einzelne von ihnen aus seiner reinen Lösung.

Nun stehen aber Konzentration und Adsorbierbarkeit in einem engen Zusammenhang. In Abb. 2 sind beliebige Adsorptionskurven verschiedener Stoffe gezeichnet. Man sieht, daß bei manchen Kurven die „Adsorbierbarkeit“, d. h. die Adsorptionswerte der reinen Lösungen mit der Konzentration der Restlösung rascher ansteigen als bei anderen und auch rascher ihr Maximum, d. h. den horizontalen Verlauf erreichen. Wir wollen annehmen, daß in unserem Fall die rasch ansteigende [6] Kurve 1 die des Invertins sei, die langsam ansteigende Kurve 2 die Durchschnittskurve des adsorbierbaren Teils der Begleitstoffe. Diese Annahme ist nicht ganz willkürlich. Es ist bekannt, daß durch Einführung derselben chemischen Gruppen oft bei einem gelösten Stoff die Adsorbierbarkeit, bei einem Adsorbens aber die Adsorptionstüchtigkeit sich erhöht³. Nun sind die Enzyme dadurch ausgezeichnet, daß sie schon in ganz geringen Mengen große Wirkungen ausüben, also eine große Anlagerungsfähigkeit für ihre Substrate besitzen, und wir dürfen daher annehmen, daß sie auch als Adsorbenda sich durch große Adsorbierbarkeit bei kleiner Konzentration in Lösung, d. h. durch einen steilen Anstieg ihrer Adsorptionskurven auszeichnen.

Bei gemeinsamer Adsorption werden die verschiedenen Stoffe der Lösung, entsprechend ihrer Adsorbierbarkeit, sich in die Oberfläche des Aluminiumhydroxyds teilen. Gehen wir in unserem Beispiel vom rechten Ende unserer Kurven aus, indem

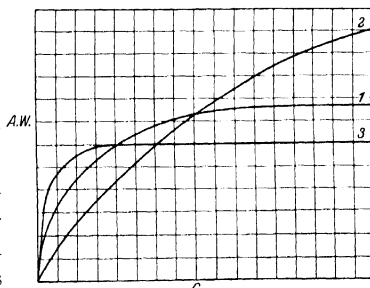


Abb. 2. Beispiele von Adsorptionskurven.

wir wenig Aluminiumhydroxyd zusetzen, so sind die [7] Konzentrationen aller Stoffe in der Lösung groß und die Begleitstoffe (Kurve 2) beanspruchen, ihrem hohen Adsorptionswert entsprechend, einen erheblichen Teil der Tonerde. Bei Zugabe von mehr Aluminiumhydroxyd verringern wir die Konzentrationen in der Restlösung, begeben uns also auf der Abszisse der Abb. 2 nach links. Beim Invertin (Kurve 1) ändert sich dabei die Adsorbierbarkeit, der Adsorptionswert der reinen Lösung, wenig, der Adsorptionswert der Kurve 2 sinkt aber, die Begleitstoffe verlieren an Adsorbierbarkeit. Die Folge ist, daß sie einen kleineren Raum auf der Adsorbensoberfläche einnehmen, also dem Invertin einen größeren Betrag überlassen müssen, so daß mit abnehmendem Gehalt der Restlösung die Invertinadsorptionswerte ansteigen bis zu dem Punkt, an dem der steile Abfall der reinen Invertinkurve beginnt. Von dieser Konzentration der Restlösung ab werden auch die Adsorptionswerte des Invertins im Gemisch bis zum Kurvenursprung sinken.

² FREUNDLICH, Kapillarchemie, S. 269.

³ FREUNDLICH, Kapillarchemie, S. 257.

Einem solchen Verhalten entspricht völlig das Bild der Adsorptionskurve des Invertins aus dem Hefeautolysat, wie es Abb. 1 darstellt. Beim Ursprung der Kurve, also bei kleinen Konzentrationen der Restlösung beginnend, steigen die Adsorptionswerte steil an, bei höheren Konzentrationen überwiegt aber der Einfluß der Begleitstoffe, nach einem scharfen Maximum fallen die Adsorptionswerte wieder ab.

Über das Adsorptionsverhalten der Begleitstoffe fehlt es uns fast gänzlich an systematischen Angaben¹. Wir können also auch von vornherein nicht annehmen, daß die durchschnittliche Adsorptionskurve der Begleitstoffe stets in einem ähnlichen Verhältnis zu der des Enzyms steht, wie es Kurve 1 und 2 der Abb. 2 darstellen, und wie es für die Invertinadsorption aus dem Hefeautolysat verwirklicht zu sein scheint. Es wird im Gegenteil häufig vorkommen, daß auch besser adsorbierbare Stoffe vorhanden sind, vielleicht andere Enzyme oder Enzymtrümmer, und daß diese das [8] Durchschnittsverhalten der Begleitstoffe bestimmen, wie es Kurve 3 in Abb. 2 darstellt. Die Adsorption des Enzyms aus der gemischten Lösung wird hier infolge der wachsenden Oberflächenbeanspruchung der Begleitstoffe schon bei hohen Konzentrationen einen Abfall der Adsorptionswerte aufweisen, der gegen Ende, wenn bei abnehmender Konzentration auch auf Kurve 3 der steile Abfall einsetzt, allmählich flacher wird. Ein solcher Fall liegt vielleicht bei der Adsorption der Amylase in einem Glycerinextrakt aus Pankreasdrüsen vor, deren Zahlen wir freundlicher-

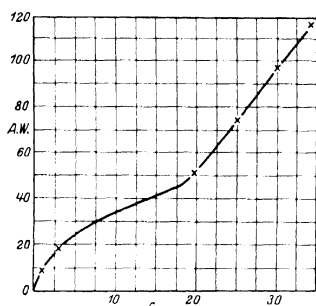


Abb. 3. Amylaseadsorption aus einem Pankreasextrakt an Tonerde.

weise einer noch unveröffentlichten Untersuchung der Herren R. WILLSTÄTTER und A. F. R. HESSE entnehmen durften. Die Kurve der Amylaseadsorption an Tonerde ist in Abb. 3 dargestellt.

Wir sehen hier davon ab, daß die Form unserer Kurven auch durch Begleitstoffe beeinflusst wird, die mit dem Enzym eine Adsorptionsverbindung eingehen, daß also eine Konkurrenz der Adsorbentien, statt, wie hier angenommen, der Adsorbenda vorliegen kann. Beispiele dieser anderen Art der Beeinflussung finden sich zahlreich in den vorangehenden Abhandlungen dieser

Reihe. Bei Verwendung von einzelnen Adsorptionsangaben ist aber mit Vorsicht zu verfahren, da über das [9] Adsorptionsverhalten eines Enzyms in einem bestimmten Reinheitsgrad nur eine Versuchsreihe, die sich von eben beginnender bis zu fast vollständiger Adsorption erstreckt, Auskunft geben kann, nie aber eine einzige Prüfung der Adsorbierbarkeit, über deren Lage auf der Adsorptionskurve nichts bekannt ist.

¹ Eine Untersuchung hierüber haben H. v. EULER und E. ERIKSON begonnen, siehe diese Zs. Bd. 128, S. 1 u. 9 [1923].

II. Der Einfluß der Verdünnung auf die Adsorption von Gemischen.

In den beiden geschilderten Fällen, bei Invertin und Amylase, läßt sich schon aus dem Verlauf der Adsorptionskurve ein Rückschluß auf das Adsorptionsverhalten der Begleitstoffe und damit auf ihre Anwesenheit ziehen. Dies wird aber sehr häufig nicht möglich sein, indem sich besser und schlechter adsorbierbare Begleitstoffe in ihrer Wirkung zu einer Durchschnittskurve kompensieren, die zu der des reinen Enzyms in keinem derartig schroffen Gegensatz steht, wie Kurve 2 und 3 der Abb. 2 zu Kurve 1. Dann sind wir auf Grund des Adsorptionsverhaltens des Gemisches nicht in der Lage, uns von dem Einfluß und der ungefähren Menge der Begleitstoffe eine Vorstellung zu machen, solange wir nicht die Adsorptionskurve des reineren Enzyms kennen.

Dieser Einfluß der Begleitstoffe auf die Adsorption muß sich aber noch in einer zweiten Weise geltend machen. Die in Abb. 1 dargestellte Kurve haben wir aufgenommen, indem wir wechselnde Mengen von Tonerde zu einer Lösung, die 1 S.F. in 10 l enthielt, zusetzten. Verwendeten wir eine Lösung von 1 S.F. in 1 l, so könnte das bei einem reinen Stoff keinerlei Wirkung auf den Verlauf der Adsorptionskurve ausüben, da unabhängig von der Ausgangslösung stets derselben Endkonzentration der Restlösung derselbe Adsorptionswert, also dieselbe Konzentration im Adsorbat entsprechen muß. Anders bei einem Gemisch. Adsorbieren wir z. B. aus einem unverdünnten Hefeautolysat 80 % des Invertins an Aluminiumhydroxyd, so adsorbieren wir gleichzeitig eine uns unbekannte Menge von Begleitstoffen. Durch das Zusammenwirken beider kommt für das Invertin ein bestimmter Adsorptionswert zustande, den wir in Beziehung zu der [10] Invertinkonzentration der Restlösung setzen. Verdünnen wir aber das Autolysat mit Wasser und setzen so viel Aluminiumhydroxyd zu, daß wieder dieselbe Endkonzentration des Invertins in der Restlösung erreicht wird, so würde sich derselbe Adsorptionswert für das Invertin nur dann ergeben, wenn die Raumbeanspruchung der Begleitstoffe auf der Oberfläche des Adsorbens auch aus dieser verdünnten Lösung dieselbe wäre wie aus dem unverdünnten Autolysat. Das könnte aber nur dann geschehen, wenn sich die Adsorptionskurve des reinen Invertins und die Durchschnittskurve aller vom Invertin getrennten Begleitstoffe völlig deckten (was nie der Fall sein kann). Ein zweites Beispiel ist leichter zu überblicken: Wir nehmen die Adsorptionskurve eines Invertinpräparats aus einem bestimmten Volumen auf und aus dem auf das Doppelte verdünnten Volumen. Ist das Invertin ganz rein, so erhalten wir in beiden Fällen dieselben Kurven, nur endigt die zweite Kurve natürlich bei einer halb so großen Konzentration der Restlösung. Bei unreinem Invertin aber könnte die zweite Kurve nur dann genau auf der ersten endigen, wenn hier, bei der Adsorption von 50 % des Invertins, gerade 50 % der Begleitstoffe adsorbiert würden. Die Folge ist, daß entgegen dem Verhalten der reinen Stoffe es für Gemische keineswegs gleichgültig ist, von welcher Anfangskonzentration ausgehend die zur Aufnahme der Adsorptionskurve nötigen Versuche angestellt werden. Jede Veränderung der Anfangskonzentration einer unreinen Lösung ergibt eine neue

Adsorptionskurve für das Enzym. Für die Prüfung der Reinheit der Enzyme ist die Umkehrung dieses Satzes von Wichtigkeit: Die Abhängigkeit der Adsorptionskurven von der Anfangskonzentration beweist das Vorhandensein von Begleitstoffen, die ebenfalls an das Adsorbens sich anlagern¹.

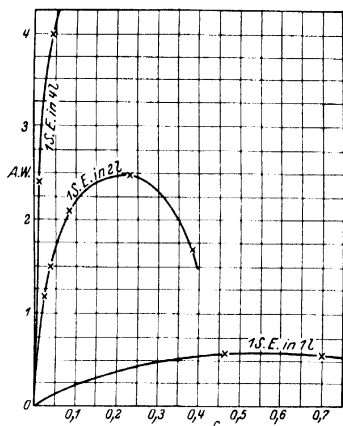


Abb. 4. Adsorptionskurven desselben Invertinpräparates bei verschiedener Anfangskonzentration.

[11] Beim Invertin wissen wir schon aus dem Verlauf einer einzigen Adsorptionskurve, daß es von erheblichen Mengen adsorbierbarer Fremdstoffe begleitet ist. Die Richtigkeit des zweiten Kriteriums der Reinheit ließ sich daher mit seiner Hilfe experimentell nachweisen. Abb. 4 zeigt uns in 3 Kurven den Einfluß der Verdünnung auf die Adsorption von Invertin aus einem durch Voradsorption mit Kaolin etwas gereinigten, 10 Monate alten Hefeautolysat. Die Kurve 1 stellt die Adsorption aus einer Lösung dar, die 1 S.E. in 1 l enthielt, Kurve 2 und 3 die Adsorption aus der auf das Doppelte bzw. Vierfache verdünnten Lösung. Wir sehen, daß bei verschiedener Anfangs-

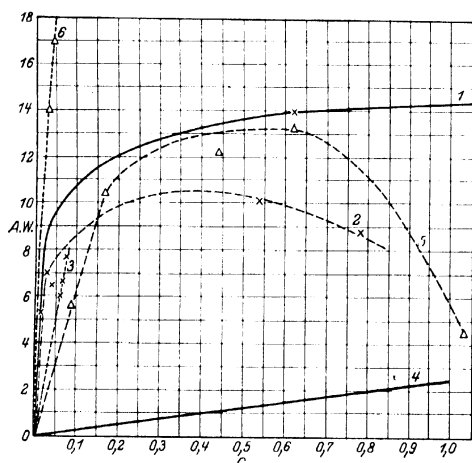


Abb. 5. Einfluß zunehmender Verdünnung auf die Adsorption an Tonerde C (Kurve 1—3) und B (Kurve 4—6). — 1 S.E. in 100 cm. ---- in 1000 cm. in 10000 cm.

konzentration zu einer und derselben Endkonzentration der Restlösung ganz verschiedene Adsorptionswerte gehören. [12] Und zwar überwiegt in diesem Beispiel der Einfluß der Adsorptionswertsteigerung so sehr über den der Konzentrationsherabsetzung durch die Verdünnung, daß aus den verdünnten Lösungen sogar absolut höhere Invertinmengen von einer bestimmten Menge Tonerde adsorbiert werden als aus den konzentrierten. Dieses, den normalen Adsorptionsgesetzen anscheinend widersprechende Verhalten des Invertins wurde

¹ Ganz analoge Betrachtungen lassen sich anstellen, wenn man die Adsorptionskurven bei konstanter Adsorbensmenge durch Verdünnen der Enzymlösung aufnimmt, anstatt bei konstantem Volumen die Adsorbensmenge zu variieren, wie es unser Verfahren im Anschluß an die präparative Arbeitsweise ist. Entsprechend ergibt sich dann für jede Veränderung der Adsorbensmenge eine neue Kurve der Adsorption von Gemischen.

schon früher von R. WILLSTÄTTER und H. KRAUT anlässlich einer Untersuchung über die Adsorptionstüchtigkeit verschiedener Aluminiumhydroxydsorten festgestellt¹. Die Zahlen der in [13] Abb. 4 dargestellten Kurven sind dem Beobachtungsmaterial jener Untersuchung entnommen. In der IV. Abhandlung über Invertin hat diese Feststellung eine präparative Anwendung gefunden.

Natürlich hängt es von den Beziehungen zwischen Adsorbens, Enzym und Begleitstoffen ab, ob die Herabsetzung der Anfangskonzentration durch Verdünnen eine Verbesserung oder eine Verschlechterung der Adsorptionswerte des Enzyms mit sich bringt. Abb. 5 zeigt die Kurven der Adsorption eines stark hefegegummihaltigen Invertins vom Saccharasewert 0,16 an verschiedenen Tonerdesorten. Ihre Zahlen stammen aus der Untersuchung von R. WILLSTÄTTER und H. KRAUT über ein Tonerdegel von der Formel $\text{Al}(\text{OH})_3$ ¹. Bei der Adsorption an die dort mit C bezeichnete Sorte $[\text{Al}(\text{OH})_3]$ sanken durch Verdünnen der Ausgangslösung auf das 10- bzw. 100fache die Adsorptionswerte (Kurve 1 bis 3), während bei dem viel wasserärmeren Aluminiumhydroxyd B der Einfluß der Verdünnung ein günstiger war (Kurve 4 unverdünnt, Kurve 5 aufs 10-, Kurve 6 aufs 100fache verdünnt). Die Verschiedenheit des Adsorptionsverhaltens diente in jener Arbeit als ein Beweis für die Verschiedenheit der untersuchten Tonerdepräparate.

III. Die Beurteilung der Reinheit von Enzympräparaten.

Die fortschreitende Reinigung eines Enzyms zeigt sich in der Erhöhung seiner enzymatischen Konzentration, das heißt in der Steigerung der Wirksamkeit einer gewissen Problemeng. Ein Aufschluß über die Verschiedenheit von Präparaten desselben Reinheitsgrades, aber ungleicher Herkunft, geben neben qualitativen Proben die Schwankungen in den Elementaranalysen, die mit den Präparaten angestellt wurden. Beide Fragen, sowohl nach der Gleichartigkeit wie nach der Reinheit, lassen sich durch die Betrachtung des Adsorptionsverhaltens auf direktem Wege entscheiden.

Die Kriterien der Reinheit sind der Verlauf der Adsorptionskurven und der Einfluß der Verdünnung, nach den [14] Gesichtspunkten, die wir unter I. und II. entwickelt haben. Dabei zeigt sich der Erfolg der Reinigungsprozesse am Anwachsen der Adsorptionswerte des Enzyms, schließlich an der Änderung des Charakters der Kurven. Wenn das Ziel der Reinigung erreicht ist, müssen wir die Adsorptionskurve eines reinen Stoffs erhalten, deren Verlauf unabhängig von der Anfangskonzentration der untersuchten Lösung sein muß und wahrscheinlich der Adsorptionsisotherme folgen wird.

Um die Adsorptionskurven verschiedener Präparate vergleichen zu können, muß man sich natürlich desselben Adsorptionsmittels und zwar aus einer einzigen Dar-

¹ Chem. Ber. Bd. 56, S. 149 [1923], und zwar S. 159.

² Chem. Ber. Bd. 56, S. 1117 [1923], und zwar S. 1121.

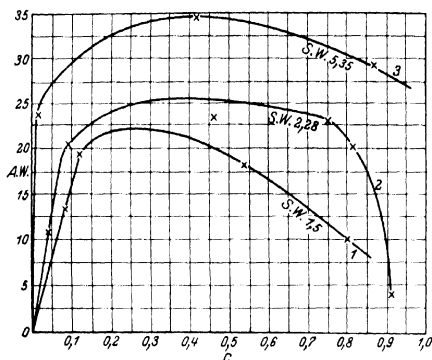


Abb. 6. Adsorptionskurven desselben Invertinpräparates in verschiedenen Reinheitsstufen.

selben Hefeautolysats. Die Anfangskonzentration betrug für alle Kurven 1 S.E. in 1 l. Bei Kurve 1 war der Reinheitsgrad (Saccharasewert) 1,5, bei der zweiten Kurve 2,28, während Kurve 3 einem Saccharasewert von 5,35 (= Zeitwert von 0,186) zukommt. Die Fortschritte der Reinigung zeigen sich sehr deutlich in der Steigerung der Adsorptionswerte, aber selbst das Präparat vom Saccharasewert 5,35, das alle seine Vorgänger an Reinheit übertrifft, zeigt

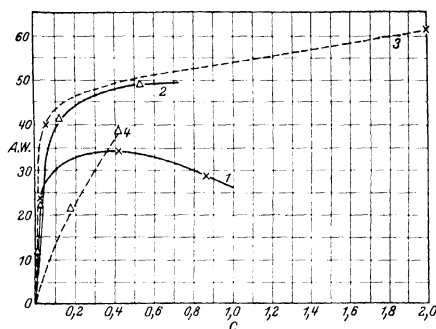


Abb. 7. Adsorption von Invertinpräparaten ähnlichen Reinheitsgrades

— 1 S.E. in 1000 ccm. - - - - 1 S.E. in 120 ccm.

noch den Abfall der Kurve bei höheren Konzentrationen der Restlösung, hat also, entsprechend dem analytischen Befund der vorangehenden Abhandlung, keineswegs das Verhalten eines reinen Stoffs. Diesem Abfall entspricht der in Abb. 7 dargestellte große Einfluß der Verdünnung (Kurven 1 und 3). Einem höheren Reinheitsgrad muß nicht notwendig auch [16] eine Kurve mit höheren Adsorptionswerten entsprechen. Es hängt ganz von der Art der Begleit-

stellung bedienen, da die Entwicklung der wirksamen Oberfläche selbst bei peinlichster Einhaltung der Darstellungsbedingungen erheblichen Schwankungen unterworfen ist. Zur Untersuchung einiger Präparate der vorangehenden V. Abhandlung über Invertin haben wir ein Tonerdegel von der Formel $\text{Al}(\text{OH})_3$ verwendet, [15] das nach der Vorschrift von R. WILLSTÄTTER und H. KRAUT¹ dargestellt war. Die Kurven der Abb. 6 entsprechen drei verschiedenen Stufen in der Reinigung des-

selben Hefeautolysats. Die Anfangskonzentration betrug für alle Kurven 1 S.E. in 1 l. Bei Kurve 1 war der Reinheitsgrad (Saccharasewert) 1,5, bei der zweiten Kurve 2,28, während Kurve 3 einem Saccharasewert von 5,35 (= Zeitwert von 0,186) zukommt. Die Fortschritte der Reinigung zeigen sich sehr deutlich in der Steigerung der Adsorptionswerte, aber selbst das Präparat vom Saccharasewert 5,35, das alle seine Vorgänger an Reinheit übertrifft, zeigt

noch den Abfall der Kurve bei höheren Konzentrationen der Restlösung, hat also, entsprechend dem analytischen Befund der vorangehenden Abhandlung, keineswegs das Verhalten eines reinen Stoffs. Diesem Abfall entspricht der in Abb. 7 dargestellte große Einfluß der Verdünnung (Kurven 1 und 3).

Einem höheren Reinheitsgrad muß nicht notwendig auch [16] eine Kurve mit höheren Adsorptionswerten entsprechen. Es hängt ganz von der Art der Begleit-

¹ Chem. Ber. Bd. 56, S. 1117 [1923], und zwar S. 1118.

Kurve 1 stammt von dem oben erwähnten Präparat mit dem Saccharasewert 5,35, Kurve 2 von einem solchen mit dem S.W. 4,2. Letzteres weist trotz seiner geringeren Reinheit durchwegs höhere Adsorptionswerte auf. Die Verschiedenheit der das Invertin begleitenden Fremdstoffe muß in diesem Fall eine recht erhebliche sein. Das beweisen die Veränderungen, welche die Adsorptionswerte der beiden Präparate durch Änderung der Anfangskonzentration erfahren. Kurven 3 und 4 erhielten wir bei einer Anfangskonzentration von 1 S.F. in 120 ccm. Bei dem Präparat vom S.W. 5,35 steigerte die Verdünnung die Adsorptionswerte, während sie bei dem anderen Präparate eine deutliche Abschwächung erfuhren. Die vorausgehende V. Abhandlung über Invertin ist zum selben Ergebnis gekommen, daß nämlich die zurzeit besten Invertinpräparate noch keineswegs eine einheitliche Zusammensetzung aufweisen.

IV. Adsorptionsversuche.

Während bei den Adsorptionsversuchen aus den ungereinigten Hefeautolysaten und auch aus den mit Kaolin vorgereinigten der Verlauf der Kurven ein durchaus kontinuierlicher war, zeigten sich bei den reineren Lösungen häufig so starke Abweichungen, daß nach einer Fehlerquelle unserer Bestimmungsmethode gesucht werden mußte.

Bekannt ist aus den vorhergehenden Abhandlungen über Invertin die Genauigkeit der Invertinbestimmung selbst; mit der empirischen Kurve des zeitlichen Verlaufs wird die Nulldrehungszeit mit einem Fehler von $\pm 2\%$ gefunden. Eine [17] zweite Fehlerquelle ist die Abmessung der Aluminiumhydroxydsuspensionen. Bekanntlich werden beim Abpipettieren von zähen kolloidalen Suspensionen leicht Fehler bis zu 10% beobachtet. Die von uns angewandten Suspensionen enthielten aber nur etwa 0,001 bis 0,0001 g Al_2O_3 in 1 ccm, eine Änderung der Viscosität des Wassers war also sicher nicht eingetreten. Wir prüften die Genauigkeit des Abmessens, indem wir dreimal je 5 ccm einer Aluminiumhydroxydsuspension, die wir zu unseren Bestimmungen verwendeten, abpipettierten und im Tiegel trockneten und glühten. Die Gewichte des Aluminiumoxyds waren 0,0065 — 0,0064 — 0,0064 g. Die Fehlergrenze beträgt also $\pm 1\%$. Die wesentlich höheren Fehler unserer Bestimmungen konnten hiernach nur an einer unvollkommenen Trennung von Adsorbat und Restlösung liegen.

Die präparative Methode für diese Trennung ist das Zentrifugieren, das bei Tonerdeadsorbaten meist völlig klare Restlösungen liefert. Bei den kleinen, von uns verwendeten Proben und den hohen Adsorptionswerten der reineren Invertinlösungen bildete sich aber nur ein winziges Flockchen am Boden der Zentrifugengläser, und wir konnten einige Male beobachten, daß sich davon beim Abgießen oder Abpipettieren der Restlösung ein Teil löste. Wir zogen deshalb eine Filtration dem Zentrifugieren vor, wobei natürlich die zum Benetzen der Filter dienenden ersten Anteile der Restlösungen stets verworfen werden mußten. Während beim Absaugen durch gehärtetes Filtrierpapier oft erhebliche Mengen des Adsorbats durchgerissen wurden, erwies sich die Filtration durch ein glattes, gehärtetes Filter als einwandfrei.

0,048 S.E. wurden fünfmal mit 0,00064 g Al_2O_3 in einen Meßkolben gegeben und auf 50 ccm aufgefüllt. Der Vergleichszeitwert für 10 ccm der filtrierten Restlösungen war 35,4 — 35,5 — 35,5 — 35,4 — 35,4 Minuten. Das entspricht einem Gehalt der Restlösung von 0,03405 bzw. 0,03390 S.E., die Fehlergrenze war also nicht größer als $\pm 2\%$. Natürlich steigerte sie sich etwas, wenn gelegentlich ganz kleine Mengen von Tonerde verwendet wurden. Aber abgesehen von einigen wenigen Fällen, die mit großer Wahrscheinlichkeit auf mangelhafte [18] Beschaffenheit der Filter zurückzuführen waren, ist bei unseren Bestimmungen eine für die Beurteilung der Kurven durchaus genügende Fehlergrenze von $\pm 4\%$ anzunehmen, zumal wir alle Restlösungen zweimal durch dasselbe Filter passieren ließen.

Eine sehr scharfe Bestimmung für kleine Spuren von Aluminiumhydroxyd fanden wir in der Methode von F. W. ATTACK¹, welche die Bildung eines roten Farblackes mit Alizarinrot-S als Erkennungsmittel verwendet. Wir änderten das Verfahren in der Weise ab, daß wir nur 1 Tropfen der 0,1proz. Alizarinrotlösung zu den Versuchsproben verwendeten und die essigsäuren Probelösungen 2 bis 3 Tage stehen ließen. Dabei machten sich schon die kleinsten Spuren von Aluminiumhydroxyd als rote Flockchen am Boden der Reagenzgläser bemerkbar. So konnten wir in den wenigen Fällen, welche zu niedrige Adsorptionswerte ergeben hatten, fast immer Spuren von Aluminiumhydroxyd in den Restlösungen, also ungenügende Abtrennung des Adsorbats nachweisen.

In der folgenden Tabelle finden sich die Versuchsdaten aller in den Abbildungen wiedergegebenen Kurven.

Tabelle.

Zu Abb. 1. 12 Monate altes Hefeautolysat (1 Teil Hefe und 1 Teil Wasser). Anfangskonzentration 1 S.E. in 10 l Wasser.

Angewandte Mengen		Volumen ccm	Adsorbierte S.E.	A.W.	c
S.E.	g Al_2O_3				
0,0234	0,00744	250	0,0191	2,6	0,017
0,0234	0,00528	250	0,0162	3,1	0,029
0,0234	0,00372	250	0,0102	2,7	0,053
0,0234	0,00186	250	0,0035	1,9	0,080

Zu Abb. 3. Glycerinextrakt aus Pankreasdrüsen, durch Adsorption in essigsaurer Lösung mit Aluminiumhydroxyd lipasefrei, durch Adsorption mit Kaolin trypsinfrei gemacht. Anfangskonzentration 40 Am.E. (Amylaseeinheiten) in 1 l.

[19]

Angewandte Mengen		Volumen ccm	Adsorbierte Am.E.	A.W.	c
Am.E.	g Al_2O_3				
4,00	0,40	100	3,91	9,8	0,9
4,00	0,20	100	3,72	18,6	2,8
4,00	0,04	100	2,01	50,2	19,9
4,00	0,02	100	1,49	74,5	25,1
4,00	0,01	100	0,77	97,0	30,3
4,00	0,005	100	0,58	116,0	34,2

¹ Chem.-Ztg. 1917, II. Bd., S. 177.

Zu Abb. 4. 10 Monate altes Hefeautolysat (1 Teil Hefe und 1 Teil Wasser), gereinigt durch Voradsorption mit 10% Kaolin. Anfangskonzentrationen 1 S.E. in 1, 2 und 4 l Wasser.

Angewandte Mengen		Volumen ccm	Adsorbierte S.E.	A.W.	e
S.E.	g Al_2O_3				
Kurve 1: 0,046	0,0372	50	0,011	0,62	0,46
	0,046	50	0,023	0,60	0,70
	0,046	100	0,0435	1,2	0,024
	0,046	100	0,0426	1,5	0,034
	0,046	100	0,038	2,1	0,080
" 2: 0,046	0,046	100	0,023	2,5	0,23
	0,046	100	0,008	1,7	0,38
	0,046	200	0,0415	2,4	0,0075
	0,046	200	0,037	4,0	0,045
	0,046	200	0,037	4,0	0,045

Zu Abb. 5. Stark hefe gummihaltiges, aber eiweißarmes Invertin vom S.W. 0,16. Aluminiumhydroxyd C nach B. 56, 1117, und Aluminiumhydroxyd B. nach B 56, 149. Anfangskonzentrationen von 1 S.E. in 100, 1000, 10000 ccm.

Angewandte Mengen		Volumen ccm	Adsorbierte S.E.	A.W.	e
S.E.	g Al_2O_3				
Al-Hydroxyd C:					
Kurve 1: 0,1046	0,0070	10	0,0079	14,0	0,67
" 2: 0,0498	0,0130	50	0,0492	5,3	0,012
" 2: 0,0498	0,0070	50	0,0485	7,0	0,026
" 2: 0,0498	0,0023	50	0,024	10,1	0,53
" 2: 0,0498	0,0012	50	0,010	8,9	0,79
" 3: 0,0489	0,0046	500	0,030	6,5	0,039
" 3: 0,0489	0,0037	500	0,022	6,0	0,054
" 3: 0,0489	0,0028	500	0,018	6,6	0,061
" 3: 0,0489	0,0018	500	0,014	7,8	0,070

[20]

Angewandte Mengen		Volumen ccm	Adsorbierte S.E.	A.W.	e
S.E.	g Al ₂ O ₃				
Al-Hydroxyd B:					
Kurve 4:	0,102	10	0,059	10,5	4,3
	0,056	50	0,052	5,5	0,08
	0,056	50	0,048	10,4	0,16
	0,056	50	0,034	12,2	0,44
	0,056	50	0,025	13,2	0,62
" 6:	0,056	50	0,004	4,4	1,04
	0,054	500	0,040	14,0	0,028
	0,054	500	0,032	17,0	0,044

Zu Abb. 6. Kurve 1: Kaolinpräparat der Tab. 11 der V. Abhandlung von S.W. 1,5.

Angewandte Mengen		Volumen ccm	Adsorbierte S.E.	A.W.	e
S.E.	g Al_2O_3				
0,0462	0,00306	50	0,0419	13,7	0,086
0,0462	0,00204	50	0,0402	19,7	0,12
0,0462	0,00102	50	0,0180	18,5	0,54
0,0462	0,00051	50	0,0052	10,3	0,80

Kurve 2: Präparat d der Tab. 11 der V. Abhandlung von S.W. 2,28.

Angewandte Mengen		Volumen ccm	Adsorbierte S.E.	A.W.	e
S.E.	g Al_2O_3				
0,0235	0,00204	25	0,0223	10,9	0,048
0,0235	0,00102	25	0,0212	20,8	0,093
0,0235	0,00051	25	0,0118	23,2	0,47
0,0235	0,00020	25	0,0047	23,0	0,75
0,0235	0,00015	25	0,0032	20,6	0,81
0,0235	0,00010	25	0,00045	4,4	0,92

Kurve 3: Präparat gs der Tab. 11 der V. Abhandlung von S.W. 5,35.

Angewandte Mengen		Volumen ccm	Adsorbierte S.E.	A.W.	e
S.E.	g Al_2O_3				
0,02466	0,00102	25	0,02435	23,8	0,012
0,02466	0,00041	25	0,01414	34,5	0,42
0,02466	0,00010	25	0,00283	28,3	0,87

[21]

Zu Abb. 7. Kurve 1: Präparat gs, siehe Kurve 3 der Abb. 6. Anfangskonzentration 1 S.E. in 1000 ccm. Kurve 2: Präparat von S.W. 4,2. 12 Monate altes Hefeautolysat, gereinigt durch Alkoholfällung, Adsorption an Kaolin (Nr. 4 der Tab. 10 der V. Abh.), Adsorption an Aluminiumhydroxyd C, Adsorption an Aluminiumhydroxyd B. Anfangskonzentration 1 S.E. in 1000 ccm.

Angewandte Mengen		Volumen ccm	Adsorbierte S.E.	A.W.	e
S.E.	g Al_2O_3				
0,02329	0,00204	25	0,02320	11,4	0,0036
0,02329	0,00102	25	0,02277	22,3	0,021
0,02329	0,00051	25	0,02045	40,1	0,11
0,02329	0,00020	25	0,01010	49,5	0,53

Kurve 3: Präparat gs. Anfangskonzentration 1 S.E. in 120 ccm.

Angewandte Mengen		Volumen ccm	Adsorbierte S.E.	A.W.	e
S.E.	g Al_2O_3				
0,0822	0,00204	10	0,0817	40,0	0,05
0,0822	0,00102	10	0,0618	60,6	2,0

Kurve 4: Präparat der Kurve 2. Anfangskonzentration 1 S.E. in 120 ccm.

Angewandte Mengen		Volumen ccm	Adsorbierte S.E.	A.W.	e
S.E.	g Al_2O_3				
0,08384	0,00408	10	0,08202	20,1	0,18
0,08384	0,00204	10	0,07960	39,0	0,42

52. ÜBER ENZYMADSORPTION. II.

Von **HEINRICH KRAUT** und **ERWIN WENZEL**.

(VII. Abhandlung zur Kenntnis des Invertins von R. WILSTÄTTER und Mitarbeitern.)

(Aus dem Chemischen Laboratorium der Bayerischen Akademie der Wissenschaften in München.)

Mit 9 Abbildungen im Text.

(Der Redaktion zugegangen am 28. Oktober 1924.)

Die Isolierung von Enzymen stellt uns vor eine doppelte Aufgabe. Wir müssen zuerst die Enzyme aus der Verankerung an Protoplasmabestandteile der Organe und Sekrete, aus denen wir sie gewinnen wollen, freilegen und dann eine Trennung der Enzyme von allen bei diesem Prozeß in Lösung gegangenen Stoffen herbeiführen. Als geeignetste Methode für diesen zweiten Teil der Isolierung hat sich die von R. WILSTÄTTER in der II. Abhandlung über Peroxydase¹ eingeführte Bindung der Enzyme an die Grenzfläche einer neuen Phase, die Adsorption erwiesen, mit deren Anwendung sich die vorliegende Untersuchung befaßt. Beide Aufgaben greifen aber vielfach ineinander. Die Freilegung des Invertins z. B. geschieht in den meisten Fällen durch den Prozeß der postmortalen Selbstaflösung. „Die Aufgabe ist, sie so zu leiten, daß die größte Menge von Invertin in Lösung gebracht wird, zusammen mit solchen Begleitstoffen, welche die Reinigung und Isolierung des [72] Enzyms am wenigsten stören¹).“ Andererseits hat die Abtrennung der gleichzeitig in Lösung befindlichen Stoffe schon einzusetzen, bevor es gelungen ist, die Enzyme wirklich aus jeder Assoziation mit Fremdkörpern loszulösen. „Man findet sie in den aus tierischen und pflanzlichen Organen oder aus Pilzen gewonnenen Auszügen mit einem großen Vielfachen komplizierter organischer Verbindungen vergesellschaftet, nicht einfach im Zustand eines Gemisches, sondern durch Kräfte verbunden, wie sie auch in den Adsorptionsverbindungen mit unlöslichen Adsorbentien wirken²).“ Für solche Assoziationen der Enzyme haben R. WILSTÄTTER und F. RACKÉ das Schema der Koadsorbentien³) aufgestellt, unter das alle diejenigen Stoffe fallen, welche infolge eines zwischen ihnen

¹ Liebigs Ann. der Chem. Bd. 422, S. 47 [1920/21].

²) R. WILSTÄTTER und F. RACKÉ, Zur Kenntnis des Invertins, Liebigs Ann. der Chem. Bd. 425, S. 1 [1920/21], und zwar S. 4.

³) a. a. O. S. 56.

³) a. a. O. S. 60.

und dem Enzym bestehenden Zusammenhangs gemeinsam mit dem Enzym in die Adsorbate gehen. Häufig fließen die beiden Aufgaben der Enzymisolierung in eine zusammen, indem das Adsorptionsmittel selbst die Affinitäten überwindet, welche das Enzym und seine Koadsorbentien zusammenhalten. Wir verdanken aber den Untersuchungen der nachfolgenden VIII. Abhandlung über Invertin von R. WILLSTÄTTER und K. SCHNEIDER die wichtige Erkenntnis, daß diese Affinitäten auch einen großen Grad von Festigkeit aufweisen können. Es ist ihnen gelungen, Invertinlösungen darzustellen, deren Adsorptionsverhalten dem einer einheitlichen Substanz ähnlich war, und die sich durch die chemische Analyse doch nur als ein zufälliges Gemenge von Invertin mit akzessorischen Begleitstoffen erwiesen. Wenn wir daher im folgenden von Enzymadsorption reden, so sind wir uns bewußt, daß es sich dabei sehr häufig nicht um die Bindung des Enzyms allein an die Oberfläche des Adsorbens handelt, sondern um die eines noch nicht zerlegten Konglomerats von Protoplasmabestandteilen und deren Abbauprodukten, unter denen eines das gesuchte und durch seine spezifische Reaktion nachweisbare Enzym ist. Es kommen auch Fälle vor, in denen [73] die Loslösung des Enzyms aus einer Assoziation oder das Eingehen einer neuen während des Verlaufs der Reinigungsoperationen eintritt. Das bedingt natürlich eine weitgehende Änderung im Adsorptionsverhalten des Enzyms, und es wird manchmal möglich sein, eben aus einer sonst unerklärlichen Änderung einen Rückschluß auf eine solche Umgruppierung zu ziehen. So haben wir z. B. gefunden, daß das Invertinpräparat C der Tab. 8 der VIII. Abhandlung nach der Kaolinadsorption, welche bekanntlich den größten Teil des Hefegummis entfernt, schlechter an Tonerde adsorbierbar war als vor dieser Reinigungsoperation. Es zeigte sich, daß das Präparat nicht frei von tryptischer Wirkung war, und daß ein langsamer Eiweißabbau entweder die Assoziation des Invertins verändert oder aber eine Anzahl von Abbauprodukten geschaffen hatte, welche durch ihre starke Adsorbierbarkeit an Tonerde die Oberfläche beschlagnahmten und sich nicht mehr entfernen ließen.

Für die praktische Frage: wie soll man adsorbieren? spielen indes die erwähnten Komplikationen durch die Gegenwart der Koadsorbentien erst dann eine Rolle, wenn die mit dem Enzym nicht zusammenhängenden Stoffe durch geeignete Maßnahmen bereits entfernt sind. In einer ersten Abhandlung¹ hatten wir uns die Aufgabe gestellt, zu untersuchen, wie weit sich der quantitative Verlauf der Enzymadsorption aus den Gesetzen erklären läßt, die man für die Adsorption beliebiger, aber unter einander nicht zusammenhängender Stoffe aufstellen kann. Diese Betrachtung ist natürlich einseitig und dann unzulänglich, wenn man das Adsorptionsverhalten der Enzyme selbst daraus ableiten will; aber eine derartige Vereinfachung kann doch eine Reihe von Erscheinungen erklären, und sie wird vor allem gute Dienste leisten bei der Lösung der Frage, wie man am zweckmäßigsten adsorbieren soll.

Die quantitative Betrachtung der Adsorption muß den Zusammenhang aufsuchen, der zwischen der Konzentration des zu adsorbierenden Stoffs im Adsorptionsmittel

¹ Diese Zs. Bd. 133, S. 1 [1924].

und derjenigen in der zurückbleibenden Lösung besteht. Erstere, die [74] Konzentration des Enzyms im Adsorbat, nennen wir den Adsorptionswert (A.W.), die Konzentration des Enzyms in der Restlösung bezeichnen wir mit c . In unseren Abbildungen sind die Adsorptionswerte als Ordinaten, die Konzentrationen der Restlösungen als Abszissen aufgetragen und zwar in Saccharaseeinheiten (S.E.) pro Gramm Adsorbens und pro Liter Restlösung. Der Adsorptionswert eines einzelnen gelösten Stoffes folgt der Freundlich'schen Adsorptionsisotherme¹; er wird eindeutig durch die Konzentration der Restlösung bestimmt und ist unabhängig von der der Anfangslösung. Die Adsorptionswerte eines Gemisches dagegen stellen den sehr variablen Schlüssel dar, nach dem sich die verschiedenen Stoffe in die Oberfläche des Adsorbens teilen, und es ist ausschlaggebend für diese Verteilung, mit welcher Stärke die einzelnen Stoffe gerade bei derjenigen Konzentration, die sie in der betreffenden Lösung haben, ihre Adsorbierbarkeit zum Ausdruck bringen.

Der Zusammenhang mit den Adsorptionsisothermen der einzelnen reinen Stoffe ist darin zu suchen, daß der Anspruch, den die Stoffe bei der Platzverteilung des Gemisches erheben, demjenigen Adsorptionswert parallel gehen wird, den sie als alleinige Lösungskomponenten bei derselben Konzentration ihrer Restlösung auf ihrer Adsorptionsisotherme haben würden. Daher ändert sich schon durch die Adsorption selbst der Verteilungsschlüssel durch die ungleichmäßige Änderung der Konzentration der verschiedenen Stoffe. Substanzen, welche für sich allein einen steilen Anstieg ihrer Adsorptionsisotherme schon bei niedrigen Konzentrationen der Restlösung aufweisen, werden natürlich in Gemischen dementsprechend selbst in kleinen Mengen viel Platz beanspruchen. Vermindert man die Restlösungskonzentrationen durch Wegadsorbieren oder durch Verdünnen einer gegebenen Lösung, so werden nach diesen Operationen diejenigen Stoffe bevorzugt adsorbiert werden, deren Adsorbierbarkeit durch die Abnahme der Konzentration die geringere [75] Schwächung erfährt. Das sind diejenigen Stoffe, deren Adsorptionsisotherme mit steilerem Anstieg das Maximum erreicht.

Diese Gesetzmäßigkeiten gestatten, aus dem Verlauf der Kurven, die den Zusammenhang der Enzymkonzentrationen im Adsorbat und in der Restlösung darstellen, auf die Art und Menge der Begleitstoffe einen Schluß zu ziehen, der als Wegweiser für die Enzymreinigung durch Adsorption dienen kann¹). In den Untersuchungen der vorliegenden Abhandlung ist die Frage behandelt, welche Maßnahmen auf Grund des quantitativen Verlaufs der Adsorptionskurven am zweckmäßigsten ergriffen werden, um das Enzym von denjenigen Begleitstoffen zu befreien, die ohne Zusammenhang mit ihm sich in den Organextrakten finden. Die Operationen der Adsorptions-

¹ In unserer I. Abhandlung ist auf S. 3 bei der Wiedergabe der Adsorptionsformel ein (im vorliegenden Abdruck berichtiger) Druckfehler vorgekommen; sie muß richtig heißen:

$$a = \alpha \cdot c^n.$$

¹) Zur Ausführung der Kurven siehe die I. Abhandlung über Enzymadsorption S. 3, 4, 16—18.

technik selbst sind alle bekannt und verwendet, nämlich die Herstellung einer geeigneten Anfangslösung und der richtigen Wasserstoffionenkonzentration, die Fraktionierung durch Vorwegnahme eines unreinen Anteils oder durch Übriglassen eines Restes und endlich der Wechsel im Adsorptionsmittel. Durch die quantitative Betrachtung aber sind wir imstande, genau anzugeben, wann und in welchem Maße die einzelnen dieser Operationen angesetzt werden sollen. Dadurch können wir die Adsorption so vollständig wie möglich zur Reinigung ausnützen und dazu noch erkennen, wann die Grenze der Reinigungsmöglichkeit erreicht ist. Wir führten unsere Untersuchung mit Invertin aus, wobei in den meisten Fällen Tonerde C nach R. WILLSTÄTTER und H. KRAUT², und zwar aus einer einzigen Darstellung, das Adsorptionsmittel bildete. Eine ausführlichere Schilderung unserer Ergebnisse findet sich in der Dissertation des einen von uns³.

Wieder, wie in unserer ersten Arbeit genossen wir den Vorzug, die Präparate der gleichzeitigen Untersuchung von R. WILLSTÄTTER und K. SCHNEIDER über Invertin benützen zu dürfen und unsere Resultate im Gang der präparativen Arbeit [76] kontrollieren zu können. Für das von Herrn Geheimrat R. WILLSTÄTTER unserer Arbeit entgegengebrachte Wohlwollen erlauben wir uns, unseren herzlichen Dank auszusprechen. Ferner ist es uns eine angenehme Pflicht, der Notgemeinschaft der Deutschen Wissenschaft und ihrem Japanausschuß unseren verbindlichsten Dank für die Gewährung eines Stipendiums zu sagen, mit dessen Hilfe die vorliegende Arbeit ausgeführt werden konnte.

I. Die Herstellung der günstigsten Anfangskonzentration.

Die häufigste Anwendung der Adsorption zu Reinigungszwecken ist die Entfernung einer gut adsorbierbaren Verunreinigung aus einer weniger leicht adsorbierbaren Hauptsatzsubstanz. So reinigt man z. B. Zuckerlösungen mittels Tierkohle, indem die Verunreinigungen, in der Hauptsache Oxydationsprodukte der Zucker, wesentlich leichter von der Tierkohle aufgenommen werden als die Zucker selbst. Natürlich geht dabei auch ein kleiner Teil des Zuckers an das Adsorbens und damit verloren. Bei den Enzymen liegt der Fall umgekehrt. Hier werden die Hauptprodukte selbst an das Adsorptionsmittel gebunden, und es ist die Hauptaufgabe der Reinigung, sie möglichst auswählend aus der Fülle der mehr oder minder gut adsorbierbaren Begleitstoffe herauszuholen. Während bei der zuerst erwähnten Reinigung die Bindung aller Stoffe an das Adsorbens, also der Verlust an Zucker gar nicht ins Gewicht fällt, ist es bei den Enzymen eine besondere Schwierigkeit, daß von den üblichen Adsorbentien die meisten Abbauprodukte des Protoplasmas in hohem Maße festgehalten werden. Ferner hängt es mit dem steilen Anstieg der Adsorptionsisothermen zusammen, daß gerade die letzten Reste von Stoffen bei der Adsorption wieder und wieder aufgenommen werden. Natürlich ist es am zweckmäßigsten, Adsorbentien aufzusuchen, die einen

² Chem. Ber. Bd. 56, S. 1117 [1923].

³ Diss. E. WENZEL, München 1924.

Teil der Begleitstoffe gar nicht aufnehmen oder die nur einen Teil der Begleitstoffe, nicht aber die Enzyme adsorbieren. Solche Fälle sind selten gefunden worden; ein Beispiel ist das Kaolin, das den Hefegummi, einen sonst sehr zähen Begleiter des Invertins fast nicht adsorbiert und daher das beste Mittel zu seiner Abtrennung ist. Eine Auswahl unter den mit dem Enzym zusammen [77] adsorbierten Stoffen kann bei der Verschiedenheit ihres Adsorptionsverhaltens nicht in einer einzigen Operation zum Ziele führen, sondern man muß versuchen, ihre Zahl durch den Wechsel der Bedingungen in aufeinander folgenden Adsorptionen mehr und mehr einzuengen. Die Adsorptionskurven, welche wir zur Auswahl dieser Maßnahmen betrachten, sind entstanden durch das Zusammenwirken aller der meist sehr zahlreichen Stoffe, welche überhaupt aus der Lösung vom Adsorbens aufgenommen werden. Häufig wird aber für das Bild der Kurven der Einfluß einer bestimmten Gruppe überwiegend sein; diese abzutrennen ist dann unsere erste Aufgabe. Ist einmal ein solches Überwiegen nicht vorhanden, so läßt sich doch meist aus den Veränderungen, welche die Adsorptionskurve durch eine einmalige Adsorption und Elution erfährt, die Zweckmäßigkeit neuer Variationen erkennen.

Das Ziel jeder Reinigung durch Adsorption muß eine Lösung sein, welche die Adsorptionskurve des Enzyms als die eines reinen Stoffes ergibt. Für die auszuwählenden Maßnahmen gilt in den meisten Fällen als Richtschnur der von R. WILLSTÄTTER und F. RACKE in der ersten Abhandlung über Invertin ausgesprochene Satz¹: „Daher wird das Invertin, je weniger Aluminiumhydroxyd man braucht, um eine gegebene Menge desselben zu adsorbieren, in desto reinerem Zustande dadurch erhalten. Die zur Adsorption des Invertins erforderliche Menge von Aluminiumhydroxyd ist ein gewisses Maß seiner Selektivität.“ In der quantitativen Betrachtung bedeutet dieser Satz, daß man eine gegebene Enzymlösung mit möglichst hohen Adsorptionswerten adsorbieren soll.

Das erste Mittel zur Steigerung der Adsorptionswerte ist die Einstellung der günstigsten Anfangskonzentration. Wir haben in unserer ersten Abhandlung auseinandergesetzt, in welcher Weise sich die Adsorption eines Gemisches mit der Anfangskonzentration ändert. Das Resultat läßt sich dahin zusammenfassen, daß in konzentrierter Lösung die Adsorption der Stoffe mit langsamerem Anstieg der Adsorptionsisothermen, [78] also die der schlecht adsorbierbaren gefördert wird und umgekehrt. So wird fast immer bei der ersten Adsorption eines Autolysats aus verdünnter Lösung das Enzym bevorzugt, weil sich hier neben dem Enzym die schlecht adsorbierbaren Stoffe in großer Zahl vorfinden. Aber schon nach einer einzigen Adsorption aus verdünnter Lösung ändert sich meist das Bild. Die schlecht adsorbierbaren Stoffe sind zurückgeblieben und die Adsorptionskurve des Gemisches weist nun in der Hauptsache den Einfluß der besser adsorbierbaren Stoffe mit den steiler ansteigenden Adsorptionsisothermen auf. Um bei der nächsten Reinigungsmaßnahme deren Adsorption möglichst zurückzudrängen, müssen wir daher aus konzentrierter

¹ a. a. O., S. 66.

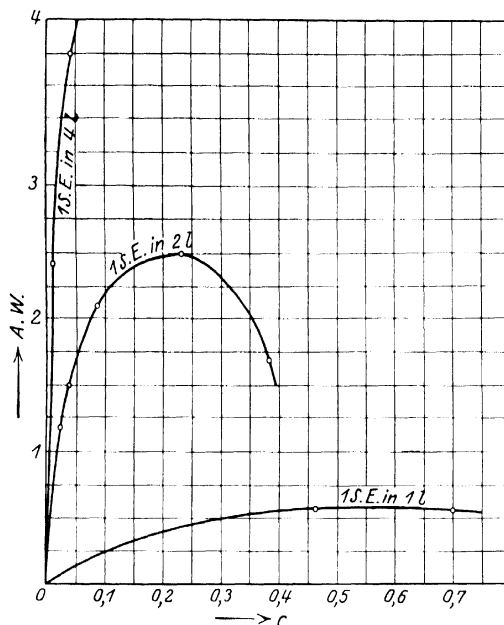


Abb. 1. Verdünnen der Anfangslösung verbessert die Adsorption eines durch Voradsorption mit Kaolin gereinigten Autolysats. Anfangskonzentrationen 1 S.E. in 1, 2 und 4 Liter. Adsorptionskurven an Tonerde C.

Lösung [79] adsorbieren. In der vierten Abhandlung über Invertin¹ ist das Adsorbieren der Autolysate aus verdünnter Lösung in den präparativen Reinigungsgang eingeführt worden. Als besonders gutes Beispiel bringen wir in Abb. 1 nochmals die in unserer ersten Abhandlung Abb. 4 dargestellten Kurven. Schon ihr Verlauf (besonders bei Kurve 2) zeigt am Abfall der Adsorptionswerte in hohen Restlösungskonzentrationen den Einfluß der in überwiegender Menge vorhandenen schlecht adsorbierbaren Stoffe. Entsprechend groß ist die Steigerung der Adsorptionswerte und damit der Selektion durch das Verdünnen.

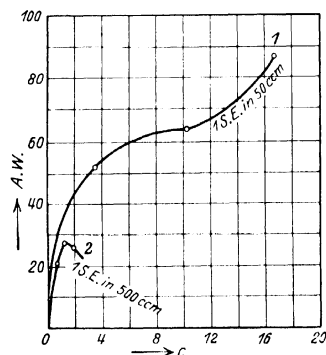


Abb. 2. Verdünnen der Anfangslösung schädigt die Adsorption eines Kaolinpräparates.

Schon bei den durch eine Adsorption an Kaolin mit folgender Elution und Dialyse gereinigten Präparaten liegen meist die Adsorptionswerte bei denselben Restlösungskonzentrationen höher, wenn sie aus konzentrierteren Anfangslösungen adsorbiert werden. Abb. 2 stellt die Adsorption

¹ R. WILLSTÄTTER und W. WASSERMANN, Diese Zs. Bd. 123, S. 181 [1922].

eines Kaolinpräparates vom S.W. 1,8 an Tonerde C dar mit den Anfangskonzentrationen 1 S.E. in 50 und in 500 ccm. Der Abfall der Adsorptionswerte in der verdünnten Lösung ist sehr deutlich und schon aus der Form der Kurven zu erwarten.

[80]

Tabelle 1.

Gealtertes Hefeautolysat, gereinigt durch Adsorption an Kaolin, eiweiß- und hefe-gummihaltig, S.W. 1,82 (siehe Abschn. III, C der VIII. Abh.).

Adsorptionskurven an Tonerde C. Anfangskonzentrationen 1 S.E. in 50 und in 500 ccm.

	Angewandte Mengen		Volumen ccm	Adsorbierte S.E.	A.W.	e
	S.E.	g Al_2O_3				
1.	0,505	0,008	25	0,417	52	3,5
	0,505	0,004	25	0,253	63	10,1
	0,505	0,001	25	0,087	87	16,7
2.	0,0505	0,0015	25	0,0317	21	0,75
	0,0505	0,00063	25	0,0176	28	1,32
	0,0505	0,00036	25	0,0097	27	1,63

Ein Schluß auf die Wirkung der Konzentrationsänderung läßt sich aber nicht immer zwingend aus der Form der Kurven ziehen. Die Überlagerung verschiedenster Einflüsse, z. B. auch die Änderung der Assoziation der Enzyme durch Verdünnen, lassen es als notwendig erscheinen, jedesmal durch besondere Versuche die günstigste Anfangskonzentration festzustellen. Dazu genügt es natürlich nicht, je einen beliebigen Punkt in jeder geprüften Verdünnung zu bestimmen, da über deren Lage auf ihren Kurven nichts bekannt ist. Andererseits ist es nicht notwendig, in jeder Anfangskonzentration eine ganze Kurve aufzunehmen. Wenn in einer Konzentration eine vollständige Kurve von eben beginnender bis zu fast quantitativer Adsorption vorliegt, so lassen sich die nötigen Schlüsse über die Veränderungen in anderen Anfangskonzentrationen schon aus der Lage einzelner Stichproben zu dieser Kurve ziehen.

II. Der Einfluß der Reaktion des Mediums.

Es ist bekannt, daß für jede Adsorption eine optimale Reaktion des Mediums besteht. Die Bindung des Invertins an Kaolin wird stets in saurer Lösung vorgenommen. Für verdünnte Lösungen gealterter Autolysate verwenden R. WILLSTÄTTER und W. WASSERMANN¹ schwach saure Reaktion, für [81] konzentrierte fanden es R. WILLSTÄTTER und K. SCHNEIDER²) zweckmäßig, so sauer zu adsorbieren, als das Invertin eben noch erträgt. Für die Adsorption an Tonerde empfehlen R. WILLSTÄTTER und F. RACKE³) als Bestes die schwach saure Reaktion der nicht neutralisierten Hefeautolysate. H. v. EULER und K. MYRBÄCK³) haben die Adsorption an Tonerde in verschiedenen mit Puffer eingestellten Aciditäten betrachtet und kamen zu dem

¹ IV. Abhandlung, S. 186.

²) V. Abhandlung, S. 195.

³) I. Abhandlung, S. 69.

³) Diese Zs. Bd. 127, S. 115 [1923].

Resultat, daß ein p_H von 5,5 bis 6,5 die Adsorption am günstigsten beeinflusst. Auch unsere quantitativen Untersuchungen haben ergeben, daß für die Adsorption des Invertins an Tonerde C in den meisten Fällen ein ziemlich breites Maximum in schwach saurem Gebiet existiert. Die Abb. 3 und die Tab. 2 geben unsere Resultate mit einem gealterten Autolysat wieder, das durch Adsorption an Kaolin gereinigt, stark

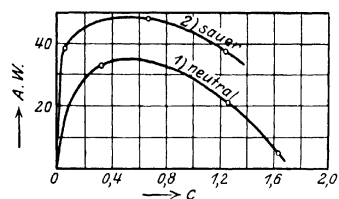


Abb. 3. Schwachsaure Reaktion begünstigt die Adsorption eines Kaolinpräparates aus gealtertem Hefeautolysat.

eiweiß-, aber schwach hefegummihaltig war, unter Zusatz von Essigsäure zur neutralen (dialysierten) Lösung. War die Adsorptionsflüssigkeit, welche 1 S.E. in 600 ccm enthielt, $\frac{1}{100}$ essigsauer, so konstatierten wir schon eine Verbesserung gegenüber der neutralen Lösung. Geringere Zusätze an Essigsäure hoben aber die Adsorptionswerte ganz bedeutend. Am günstigsten erwies sich hier eine Ausgangslösung, welche $\frac{1}{3000}$ -essigsauer war.

Abb. 4 und Tab. 3 zeigen die Adsorptionswerte an je derselben Menge Tonerde in verschiedenen Aciditäten, und [82] zwar befand sich bei Kurve 1 1 S.E. in 125,

Tabelle 2.

Gealtertes Hefeautolysat, gereinigt durch Adsorption an Kaolin, eiweißhaltig, schwach hefegummihaltig.

Adsorptionskurven an Tonerde C.

Anfangskonzentration 1 S.E. in 600 ccm. 1. aus neutraler, 2. aus $\frac{1}{3000}$ -essigsaurer Lösung.

	Angewandte Mengen		Volumen ccm	Adsorbierte S.E.	A.W.	ϵ
	S.E.	g Al_2O_3				
1.	0,0418	0,00104	25	0,0341	32,8	0,31
	0,0418	0,00052	25	0,0107	20,6	1,24
	0,0418	0,00030	25	0,0015	4,8	1,62
2.	0,0418	0,00104	25	0,0405	39,0	0,95
	0,0418	0,00052	25	0,0254	48,7	0,66
	0,0418	0,00030	25	0,0113	37,7	1,22

bei Kurve 2 1 S.E. in 600 ccm. (Der Einfluß der Anfangskonzentration wird also durch das Ansäuern nicht aufgehoben.)

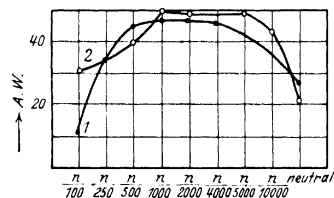


Abb. 4. Adsorptionswerte an derselben Menge Tonerde in verschiedenen Aciditäten.

Tabelle 3.

Präparat der Tabelle 2.

1. Anfangskonzentration 1 S.E. in 125 ccm.

Angewandt 0,0823 S.E. und 0,00156 g Al_2O_3 in 10 ccm.

Acidität der Lösung	Adsorbierte S.E.	A.W.	ϵ
$\frac{1}{100}$	0,0172	11,0	6,51
$\frac{1}{250}$	0,0537	34,4	2,86
$\frac{1}{500}$	0,0602	44,4	1,30
$\frac{1}{1000}$	0,0710	46,0	1,03
$\frac{1}{2000}$	0,0723	46,3	1,00
$\frac{1}{4000}$	0,0708	45,4	1,15
neutral	0,0433	27,7	3,90

[83]

2. Anfangskonzentration 1 S.E. in 600 ccm. Angewandt 0,0418 S.E. und 0,00052 g Al_2O_3 in 25 ccm.

Acidität der Lösung	Adsorbierte S.E.	A.W.	ϵ
$n/_{100}$	0,0153	30,3	0,99
$n/_{500}$	0,0204	39,3	0,86
$n/_{1000}$	0,0256	49,2	0,65
$n/_{2000}$	0,0253	48,7	0,66
$n/_{5000}$	0,0254	48,7	0,66
$n/_{10000}$	0,0223	42,9	0,78
neutral	0,0107	20,6	1,24

Ähnliche Resultate hatten alle Bestimmungen, die mit Präparaten aus gealterten Autolysaten gemacht wurden. Diese Präparate enthalten alle noch Eiweiß, aber keinen oder nur Spuren von Hefegummi. Man kann für sie allgemein, wie es auch in der präparativen Arbeit ausgeführt wurde, einen Zusatz zur neutralen Lösung, der sie $n/_{1000}$ -essigsauer macht, als annähernd optimal ansehen. Auch von Präparaten aus jungen Autolysaten gilt dasselbe in reinerem Zustand; im Anfangsstadium ergeben sich manchmal Ausnahmen. Ein Präparat, das eiweißfrei, aber stark hefegummihaltig war (1. Präparat der Tab. 4), hatte das Maximum der Adsorption in alkalischer

Tabelle 4.

1. Präparat (Beispiel des Abschnitts II, A der VIII. Abhandlung) enteiweißt, stark hefegummihaltig. — Angewandt 0,050 S.E. und 0,00208 g Al_2O_3 in 25 ccm.

Reaktion der Lösung	Adsorbierte S.E.	A.W.	ϵ
$n/_{10}$ -essigsauer	0,018 ¹	8,7	0,95
$n/_{100}$..	0,021 ²	10,1	1,08
$n/_{500}$..	0,022	10,9	1,09
neutral	0,023	11,2	1,03
$n/_{500}$ -Na-Acetat	0,026	12,6	0,89
$n/_{100}$..	0,031	15,1	0,68
$n/_{10}$..	0,025	12,0	0,99

[84]

2. Präparat (Beispiel des Abschnitts I, C der VIII. Abhandlung) mit Alkohol gefällt, aber noch nicht enteiweißt. — Angewandt 0,125 S.E. und 0,0204 g Al_2O_3 in 25 ccm.

Acidität der Lösung	Adsorbierte S.E.	A.W.	ϵ
$n/_{500}$	0,100	19,5	1,02
$n/_{1000}$	0,087	16,9	1,55
neutral	0,052	10,6	2,93

Lösung ($n/_{100}$ -Natriumacetat), ein anderes, welches noch nicht enteiweißt war, wurde dagegen am besten aus $n/_{500}$ -essigsaurer Lösung aufgenommen (2. Präparat der Tab. 4). Allerdings zeigte hier eine elektrometrische p_{H} -Bestimmung, daß die $n/_{1000}$ -essigsaurer Lösung noch völlig neutral reagierte ($p_{\text{H}} = 7,0$), verursacht wohl durch die starke Pufferwirkung der Eiweißstoffe. Beim Maximum von $n/_{500}$ -Essigsäure war dann $p_{\text{H}} = 5,3$.

Bei der Ausführung dieser Bestimmung ergab sich eine technische Schwierigkeit. Die gehärteten Filter (Schleicher und Schüll 602), die wir zur völligen Klärung der

¹ 16 % zerstörtes Invertin wurden vom angewandten abgezogen.

² 4 % dergleichen.

Restlösungen verwandten¹, adsorbierten nämlich in saurer Lösung so große Enzymmengen, daß sie die Resultate völlig verschleierten. So nahm ein Filter von 9 cm Durchmesser aus einer $\frac{1}{10}$ -essigsäuren Lösung von 0,23 S.E. in 25 cm 0,10 S.E. = 43 % des angewandten auf. Bei geringerer Essigsäurekonzentration war die Adsorption durch die Filter allerdings wesentlich geringer, z. B. 13 % aus $\frac{1}{500}$ -essigsäurer Lösung unter sonst denselben Bedingungen. Es genügt daher zur Ausschaltung dieses Fehlers, daß wir uns eine kleine, zerlegbare Glasnutsche von nur 2 cm Filterdurchmesser konstruierten, deren Adsorption in Kontrollversuchen 1 bis 2, allerhöchstens 4 % betrug.

Man kann die Frage aufwerfen, worin die Wirkung der verschiedenen Zusätze an Säure oder Alkali auf die Adsorptionen besteht. Sie scheint uns aber in dem unreinen Zustand, in dem die Enzyme vorliegen, noch gar nicht lösbar. Natürlich besitzt das Invertin als Kolloid ein p_H -Optimum seiner Fällbarkeit. [85] Dieses Optimum

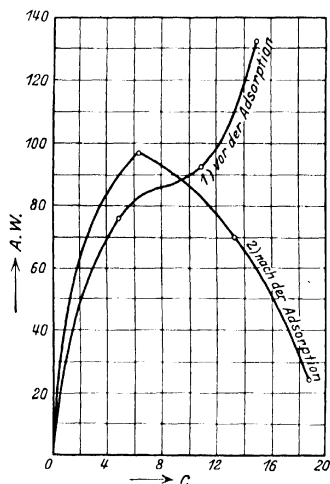


Abb. 5. Die Assoziation des Invertins wird während der Adsorption an Tonerde aus saurer Lösung deutlich verändert.

braucht aber nicht notwendig mit dem Minimum der Löslichkeit der Adsorptionsverbindung Invertin-Tonerde zusammenzufallen. Durch noch unveröffentlichte Versuche von H. KRAUT und F. EICHORN wurde festgestellt, daß das Maximum der Adsorption von isoliertem Hefegummi an Tonerde C ebenfalls im schwach sauren Gebiet liegt. Danach ließe sich vielleicht das erwähnte alkalische Optimum der Invertinadsorption (Tab. 4, 1.) als Minimum der Adsorption des im Übermaß vorhandenen Hefegummis erklären. Sicherlich werden durch das Ansäuern auch häufig die Beziehungen der Enzyme zu ihren Koadsorbentien stark verändert. In Abb. 5 und Tab. 5 stellt die Kurve 1 die Adsorption des Kaolinpräparates aus gealtertem Autolysat in $\frac{1}{1000}$ -Essigsäure dar, welche wir in neutraler Lösung durch Abb. 2 und Tab. 1 beschrieben haben.

Die Kurve 2 ist in derselben Anfangskonzentration und Acidität aufgenommen wie Kurve 1, aber nachdem das Präparat einer Adsorption an Tonerde C aus $\frac{1}{1000}$ -essigsäurer Lösung unterworfen worden war. Das Bild der [86] Adsorption ist so völlig verändert, daß der Schluß auf eine Veränderung des Assoziationskomplexes zwingend erscheint. Erschwerend für die Aufklärung dieser Erscheinungen tritt noch hinzu, daß alle Zusätze zu den Adsorptionsflüssigkeiten, also auch die zur Einstellung einer bestimmten Wasserstoffionenkonzentration gemachten, selbst wieder adsorbiert werden und dadurch das Bild verschieben.

¹ Siehe die I. Abhandlung über Enzymadsorption, S. 17.

Tabelle 5.
 Präparat der Tabelle 1.
 Anfangskonzentration 1 S.E. in 50 ccm.
 Adsorptionskurven in $\frac{1}{1000}$ -essigsaurer Lösung an Tonerde C.
 1. Nach der Adsorption an Kaolin.
 2. Nach der folgenden Adsorption an Tonerde C.

	Angewandte Mengen		Volumen ccm	Adsorbierte S.E.	A.W.	c
	S.E.	g Al_2O_3				
1.	0,202	0,0020	10	0,153	76	4,9
	0,202	0,0010	10	0,002	92	11,0
	0,202	0,0004	10	0,054	133	14,8
2.	0,205	0,0015	10	0,143	96	6,2
	0,205	0,0010	10	0,070	70	13,5
	14,23	0,027	725	0,66	24	18,7

Wenn sonach das Optimum der Adsorption bald von der Mischung des Enzyms mit chemisch nicht verwandten Begleitstoffen, bald von dem Wechsel seiner Assoziationen ausschlaggebend verändert wird, so erscheint es zwecklos, etwa durch genaue p_H -Messungen der Ursache dieses Optimums als einer Eigenschaft der Enzyme selbst nachgehen zu wollen. Ja, es ist nicht einmal sicher, ob der großen Steigerung der Adsorptionswerte durch Einstellen der optimalen Reaktion immer eine entsprechende Reinigungswirkung parallel geht. Die gegenüber den alten Präparaten überaus hohen Adsorptionswerte von über 200, welche die reinsten Präparate der VIII. Abhandlung bei optimaler Reaktion aufweisen, sind keineswegs von einer entsprechenden Steigerung der Reinheitsgrade (Saccharasewerte) begleitet. Trotzdem ist es sicher, daß die Zusätze von Säure und Alkali bei der Adsorption uns in vielen Fällen ein [87] brauchbares Mittel der Fraktionierung an die Hand geben. Es wird aber verfehlt sein, den Reinigungserfolg immer nur in der Richtung der Adsorptionswertsteigerung zu suchen.

III. Fraktionierte Adsorption.

Betrachten wir die Adsorptionswerte der Kurve 2 in Abb. 5, so finden wir, daß nach einem steilen Anstieg mit steigender Restlösungskonzentration bis zu einem Maximum von fast 100 S.E. in 1 g Tonerde die Kurve wieder bis zu einem A.W. von nur 25 Einheiten pro Gramm Adsorbens bei einer Restlösungskonzentration von 18 S.E. pro Liter absinkt. Es nehmen also die ersten Anteile der zugesetzten Tonerde einen wesentlich geringeren Betrag von Invertin auf als die späteren, dafür aber um so mehr von den Begleitstoffen. In unserem Beispiel sind zur Adsorption von 80 % der vorhandenen 14,2 S.E. 0,105 g Al_2O_3 nötig, der vierte Teil davon adsorbiert aber nicht 20 %, sondern noch nicht einmal 5 % (0,66 S.E.). Es erweist sich daher als zweckmäßig, hier die oft gebrauchte Methode der Voradsorption anzuwenden, indem man mit einer geringen Menge Adsorbens viel Begleitstoffe und wenig Enzym adsorbiert, die verworfen werden. Und man ersieht aus dem steilen Abfall der Kurve 2 nach rechts ohne weiteres, daß es stets zweckmäßiger ist, zweimal mit einer kleinen Menge Tonerde vorzuadsorbieren als einmal mit der doppelten. Wir führten das in unserem Beispiel zweimal mit 0,027 g Al_2O_3 aus und verloren zusammen 11 % des vorhandenen

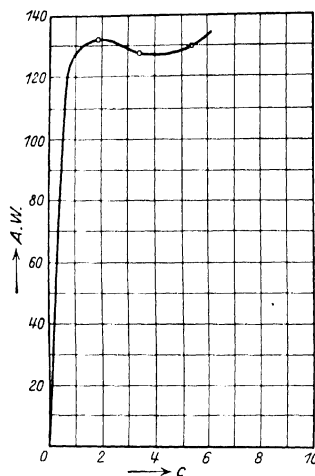


Abb. 6. Durch Voradsorption wird die Adsorptionskurve des Präparates 2 der Abb. 5 bedeutend verbessert.

Invertins. Den Erfolg der Voradsorption zeigt die nunmehr in einer Anfangskonzentration von 1 S.E. in 100 ccm aufgenommene Kurve der Abb. 6 und Tab. 6. (Da die Voradsorptionen das Volumen vermehrten, hätten wir das Präparat eindampfen müssen, um die neue Kurve in derselben Anfangskonzentration der Kurve 2 Abb. 5, nämlich 1 S.E. in 50 ccm, aufnehmen zu können. Sie wäre dann, wie die eine in noch größerer Verdünnung ausgeführte Bestimmung zeigt, nur noch günstiger ausgefallen.)

Die Verbesserung der Adsorptionswerte ist groß und vor allem ist die Gestalt der Kurve der einer einheitlichen Substanz viel mehr angenähert: rascher Anstieg schon bei [88] niedrigen Konzentrationen der Restlösung, dem im geprüften Gebiet kein Abfall mehr folgt.

Tabelle 6.

Präparat der Tabelle 1, nach Adsorption an Kaolin und Tonerde C zweimal mit Tonerde C voradsorbiert.

Anfangskonzentration 1 S.E. in 100 ccm. Adsorptionskurve in $\eta/1000$ -essigs. Lösung an Tonerde C.

Angewandte Mengen		Volumen ccm	Adsorbierte S.E.	A.W.	c
S.E.	g Al_2O_3				
0,1023	0,00063	10	0,0832	132	1,9
0,1023	0,00054	10	0,0689	128	3,3
0,1023	0,00038	10	0,0493	130	5,3

Dieser starke Reinigungseffekt der Voradsorption hat verschiedene Ursachen. Nicht nur ist ein Teil der Begleitstoffe, welche den Adsorptionswert des Invertins herabgedrückt haben, völlig entfernt worden, sondern es ist auch durch die [89] Konzentrationsverminderung dieser Begleitstoffe das Invertin selbst bei erneuter Adsorption in der Verteilung auf der Adsorbensoberfläche wesentlich bevorzugt. Noch aus einem dritten Grund ist aber die Voradsorption zweckmäßig. Es ist nämlich die Adsorption des zu reinigenden Stoffes durchaus ungeeignet zur Entfernung kleiner Reste von Begleitstoffen. Die Form der Adsorptionsisothermen lehrt, daß gerade solchen Resten noch ein unverhältnismäßig hoher Betrag an Adsorbierbarkeit zukommt. Daher ist aber zu ihrer Entfernung eben die Voradsorption, welche den zu reinigenden Stoff in der Lösung zurückläßt, besonders geeignet. Sie bietet außerdem den großen Vorteil, daß ihre Anwendung mit geringen Enzymverlusten verbunden ist, und daß die Ursache dieser Verluste einwandfrei feststeht. Im Gegensatz dazu sind die Ursachen der meist viel größeren Verluste der auf eine Reinigung durch Adsorption folgenden Elution und Dialyse selten einwandfrei festzustellen (mechanischer

Verlust oder Zerstörung?). Die Voradsorption ist daher unbedingt in allen den Fällen vorzunehmen, wo mit steigender Konzentration der Restlösung ein steiler Abfall der Adsorptionswerte eintritt. Auch ohne steilen Abfall ist sie namentlich in höheren Reinheitsgraden zur Entfernung kleiner Reste von Begleitstoffen empfehlenswert. Gänzlich vermieden werden muß sie nur bei den Präparaten, bei denen ein starker Anstieg der Adsorptionswerte gerade in den höchsten Restlösungskonzentrationen einsetzt, weil dann das reinere Enzym vorweg adsorbiert würde. Ein solches Beispiel zeigt Abb. 5, Kurve 1. Aber die dem Reinigungsgang desselben Präparates entnommene Kurve 2 lehrt, daß die Gelegenheit zur Anwendung der Voradsorption sich noch in einem späteren Stadium einstellen kann. Weitere Beispiele für die Wirkung der Voradsorption finden sich in den Kurven, welche den Reinigungsgang der Präparate in der folgenden VIII. Abhandlung über Invertin, Abschnitt ID, begleiten.

Den Gegensatz zur Voradsorption bildet eine Fraktionierung, die mit einem Rest des Enzyms einen größeren Teil der Begleitstoffe in der Restlösung zurückläßt. Diese Fraktionierung soll bei jeder richtig geleiteten Adsorption stattfinden, [90] wobei man durch Betrachtung der Adsorptionskurve feststellt, bis zu welchem Grade die Adsorption des Enzyms auswählend verläuft. Der Anstieg der Adsorptionskurven ist in den meisten Fällen nicht so steil, wie es die Adsorptionsisotherme der reinen Enzyme verlangen würde. Das bedeutet, daß sich zwischen dem Maximum der Adsorptionskurve und ihrem Ursprung (d. h. der quantitativen Adsorption) das Verhältnis der adsorbierten Stoffe dauernd zuungunsten des Enzyms verschiebt. Es ist daher notwendig, die Adsorption, je nach dem Maximum der Adsorptionswerte, bei 80 bis 95 % der gesamten Enzymmenge abzubrechen.

Ein weiteres Moment der Enzymreinigung ist die Fraktionierung, welche sich fast immer bei der Elution beobachten läßt. Sie ist mit der Voradsorption in eine gewisse Parallele zu stellen. Die Elution stört nämlich einen Teil des Adsorbens oder seiner Oberfläche und ist in ihrer Wirkung oft einer Herabsetzung der Adsorbensmenge gleichzusetzen. Der noch wirksame Teil übt nun in der Elutionslösung eine Art Voradsorption aus, die sowohl kleine Reste von Begleitstoffen endgültig beseitigt, als auch einen Teil der in größerer Menge vorhandenen festhält. Ein Zeichen dafür ist die häufige Erfahrung, daß bei der Elution des Invertins aus Tonerdeadsorbaten durch Diammoniumphosphat die ersten eluierten Anteile anders zusammengesetzt und zwar meist reiner sind als die durch lange Einwirkung des Eluens entstehende Restelution. Das Phosphat wirkt anfangs dadurch eluierend, daß es die Oberfläche des Adsorbens besetzt und die adsorbierten Stoffe verdrängt. Dabei behalten diese immer noch einen kleinen Teil der Oberfläche inne. Bei längerem Stehen tritt aber eine Verwandlung des Aluminiumhydroxyds in ein Aluminiumphosphat von wahrscheinlich sehr viel größerem Bau ein, welches fast keine adsorbierende Wirkung mehr ausübt. Dadurch begibt sich auch noch der Rest der adsorbierten Stoffe in Lösung, und die fraktionierende Wirkung der Elution wird aufgehoben.

Im Anschluß an diese Fraktionierungen bleibt noch der Reinigungseffekt zu

besprechen, der durch das Auswaschen der Adsorbate bewirkt wird. Jedes Auswaschen ist einer neuen [91] Adsorption zu vergleichen, da sich mit dem Waschwasser wieder ein Adsorptionsgleichgewicht einstellen muß. Bei der Adsorption eines einzelnen Stoffes würde das Auswaschen daher ziemlich verlustreich sein; bei einem Gemisch aber werden von dem Verlust fast nur die schlecht adsorbierbaren Stoffe betroffen. Durch ihr Verschwinden steigert sich der Raum, der den übrigen zur Verfügung steht, so daß ihre Adsorption aus dem Waschwasser tatsächlich mit überschüssigem Adsorptionsmittel vorgenommen wird. Zur Prüfung der Gleichgewichtseinstellung haben wir einen Versuch angesetzt: 3,1 S.E. aus einem gealterten, mit Kaolin etwas vorgereinigten Hefeautolysat wurden mit 15 g Tonerde aus 3 l Flüssigkeit adsorbiert, wobei 0,8 S.E. in der Restlösung blieben (also A.W. = 0,15). Wir wuschen einmal mit 1 l, dann wiederholt mit 2 l Wasser. Das erste Waschwasser enthielt noch 0,036 S.E. in 1 l, das zweite nur 0,003 S.E. in 2 l, vom dritten ab war kein Invertin mehr nachzuweisen. Als wir nun dasselbe Präparat nach Elution und Dialyse nochmals mit dem sehr viel höheren A.W. 15 adsorbierten, blieb im Waschwasser vom zweiten bis zum zehnten Mal die Konzentration von 0,0003 S.E. pro Liter fast konstant. Während also im ersten Falle durch das Waschen so viel Begleitstoffe entfernt wurden, daß vom dritten Mal ab die Invertinadsorption aus dem Waschwasser quantitativ war, ließ sich im nächsten Reinigungsstadium die Einstellung eines Gleichgewichts deutlich konstatieren.

Es ist nach diesen Erfahrungen notwendig, in den ersten Reinigungsstadien die Adsorbate mehrfach, d. h. mindestens dreimal mit reichlichem Wasser auszuwaschen. Ein einmaliges Waschen, das sicher wenig verlustreich ist, sollte aber auch bei reineren Adsorbaten angewandt werden.

IV. Der Wechsel im Adsorptionsmittel.

Bei rationeller Anwendung der beschriebenen Adsorptionsmethoden erhält man schließlich eine Lösung, deren Adsorptionskurve nicht mehr viel von der eines einzelnen

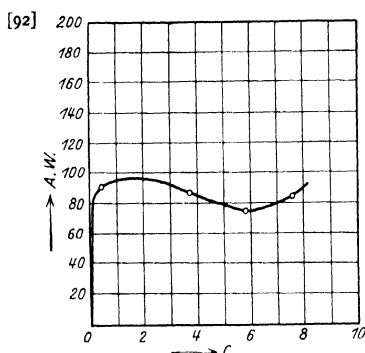


Abb. 7.

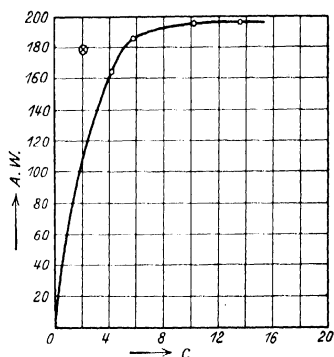


Abb. 8.

Die Endprodukte wiederholter Adsorption an dasselbe Adsorbens zeigen starke Annäherung an die Form der Adsorptionsisotherme.

Tabelle 7.
 Präparat D der Tabelle 8 der VIII. Abh. vom S.W. 6,7.
 Anfangskonzentration 1 S.E. in 100 ccm.
 Adsorptionskurve an Tonerde C in $\frac{1}{1000}$ -essigsaurer Lösung.

Angewandte Mengen		Volumen ccm	Adsorbierte S.E.	A.W.	c
S.E.	g Al_2O_3				
0,050	0,00054	5	0,040	80,5	0,28
0,050	0,00036	5	0,031	86,5	3,78
0,050	0,00027	5	0,021	75,9	5,90
0,050	0,00014	5	0,017	81,4	7,60

Tabelle 8.
 Präparat C der Tabelle 8 der VIII. Abh. vom S.W. 4,7.
 Anfangskonzentrationen 1 S.E. in 50 und in 250 ccm.
 Adsorptionskurve an Tonerde C in $\frac{1}{1000}$ -essigsaurer Lösung.

Angewandte Mengen		Volumen ccm	Adsorbierte S.E.	A.W.	c
S.E.	g Al_2O_3				
0,104	0,00050	5	0,083	164	4,2
0,104	0,00040	5	0,075	186	5,9
0,104	0,00027	5	0,053	196	10,2
0,104	0,00018	5	0,035	196	13,7
0,104	0,00027	25	0,048	178	2,2

Stoffes abweicht. Die beiden Kurven der Abb. 7 und Tab. 7 und Abb. 8 und Tab. 8 stellen die Endprodukte der Reinigung [93] zweier Präparate der VIII. Abhandlung dar. Abb. 7 stammt von dem Präparat D aus gezüchteter Hefe vom Saccharasewert 6,7, Abb. 8 mit den höheren Adsorptionswerten gehört dem Präparat C mit dem niedrigeren Saccharasewert 4,7 an. Aber auch diese einheitlichere Kurve hält dem zweiten Charakteristikum der Reinheit¹, nämlich der Unabhängigkeit von der Anfangskonzentration, nicht stand. Eine in der fünffach verdünnten Lösung aufgenommene Bestimmung fällt deutlich aus der Kurve heraus. Dazu besagen die analytischen Befunde der folgenden Abhandlung, daß beide Präparate noch sehr weit von dem Ziele der Reinigung entfernt sein müssen. Das Erreichen einer Kurve, welche der Adsorptionsisotherme folgt ($\text{A.W.} = \text{konst.} \times c^n$), ist zwar die notwendige Voraussetzung für das Erreichen des Reinigungszieles, des reinen Enzyms, aber noch kein hinreichender Beweis dafür. Wie schon erwähnt, können auch Assoziationsprodukte der Enzyme, wenn sie fest genug zusammengehalten, die reine Adsorptionsisotherme ergeben. Aber wie weit entfernt wir auch in den Beispielen der Abb. 7 und 8 noch vom reinen Invertin sein mögen, so viel läßt sich aus ihrem Anblick sicher sagen, daß eine weitere Reinigung mit demselben Adsorptionsmittel (Tonerde C) zwecklos ist. Die Fraktionierung des Enzyms durch die aufeinander folgenden Adsorptionen ist so weit fortgeschritten, daß nur noch Stoffe vorhanden sind, die entweder mit dem Invertin in Verbindung stehen, oder aber ein sehr ähnliches Adsorptionsverhalten aufweisen. Daher werden wiederholte Adsorptionen an Tonerde C vielleicht noch

¹ Siehe die I. Abhandlung über Enzymadsorption, S. 13 f.

kleine, sicher aber keine grundsätzlichen Änderungen der Lösungszusammensetzung mehr bringen. Liegt in den Präparaten eine feste Assoziationsverbindung vor, so muß ein neuer Aufschluß in die Reinigungsmaßnahmen eingeschaltet werden. Handelt es sich aber um ein Gemenge adsorptiv ähnlicher Stoffe, so ist zu erwarten, daß wir noch einen Schritt weiter durch den Wechsel im Adsorptionsmittel kommen werden. Die Ähnlichkeit der Stoffe des Gemisches gegenüber dem einen Adsorbens bedingt

[94]

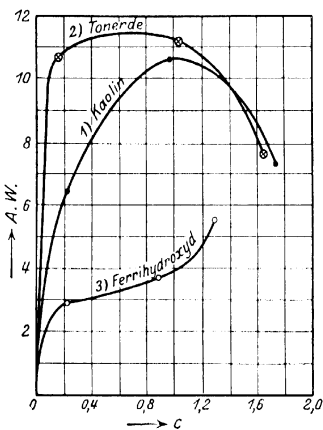


Abb. 9. Die Adsorptionskurven desselben Invertinpräparates an verschiedene Adsorbentien zeigen ganz verschiedenen Verlauf.

Tabelle 9.

Junges, enteiweißtes Neutralautolysat.
Anfangskonzentration 1 S.E. in 500 ccm.

Adsorbiert 1. an Kaolin (in der Abbildung sind die Adsorptionswerte mit 50 multipliziert),
2. an Tonerde C.
3. an Ferrihydroxyd.

	Angewandte Mengen		Volumen ccm	Adsorbierte S.E.	A.W.	c
	S.E.	g Adsorb.				
1.	0,0476	0,202	25	0,0259	0,13	0,32
	0,0476	0,101	25	0,0214	0,21	0,95
	0,0476	0,030	25	0,0044	0,15	1,73
2.	0,0476	0,0040	25	0,0429	10,7	0,19
	0,0476	0,0020	25	0,0222	11,1	1,02
	0,0476	0,0010	25	0,0066	6,6	1,64
3.	0,0476	0,0137	25	0,0397	2,9	0,32
	0,0476	0,0068	25	0,0250	3,7	0,90
	0,0476	0,0027	25	0,0149	5,5	1,31

[95] nämlich keineswegs auch eine Ähnlichkeit im Verhalten gegen andere Adsorbentien.

Von diesem Mittel ist bei der Enzymreinigung häufig Gebrauch gemacht worden. Der Wechsel zwischen Kaolin und Tonerde war bei der Invertinreinigung das beste

Mittel zur Beseitigung des Hefegummis¹. Beide Adsorbentien fanden erfolgreiche Anwendung bei der Trennung der drei pankreatischen Enzyme Lipase, Trypsin und Amylase². Bei der Reinigung der Lipase sind R. WILLSTÄTTER und E. WALDSCHMIDT-LEITZ noch einen Schritt weitergegangen, indem sie als drittes Adsorbens Cholesterin oder Tristearin verwendeten, die, einer ganz anderen Körperklasse entstammend, in ihrer Adsorptionswirkung einen starken Reinigungseffekt erzeugten. Aber selbst bei den sog. polaren Adsorbentien ist es nicht nur die verschiedene Acidität oder Basizität, welche aus der Menge adsorbierbarer Stoffe bald den einen, bald den anderen Gegenpol auswählt, sondern es spiegelt sich im Adsorptionsverhalten die ganze wechselreiche Fülle chemischer Affinitätsbetätigung wieder. Es ist wohl in der Hauptsache die Schwerlöslichkeit der chemischen Verbindung zwischen Adsorbens und Adsorbendum, welches die gute Adsorbierbarkeit eines Stoffes bedingt.

Abb. 9 und Tab. 9 stellen die Adsorption eines enteiweißten Invertinpräparates aus einem raschen Neutralautolysat an die Adsorbentien Kaolin, Tonerde C und Ferrihydroxyd dar. Betrachtet man den gänzlich verschiedenen Verlauf dieser drei Kurven, so erkennt man ohne weiteres die vielfachen Möglichkeiten, welche wir der Fraktionierung dieses Gemisches mit jedem der drei Adsorbentien zugrunde legen können. Ja, selbst zwischen so ähnlichen Stoffen, wie es wasserreichere und wasserärmere Tonerdepräparate sind, bestehen nach den in der ersten Abhandlung über Enzymadsorption [96] wiedergegebenen Kurven¹) tiefgreifende Unterschiede im Adsorptionsverhalten. Für das Invertin läßt sich die Reihe der Adsorptionsmittel erheblich verlängern: in Stichproben haben sich Zinnsäure, Wolle, Seide, sowie Zellstoff und Baumwolle als wirksam erwiesen. Welchen unter diesen Stoffen wir nach Erschöpfung eines anderen Adsorptionsmittels für die weitere Reinigung auswählen sollen, kann uns die Aufnahme von Adsorptionskurven lehren. Den besten Erfolg wird dasjenige Mittel bringen, dessen Adsorptionskurve sich am deutlichsten von der Adsorptionsisothermie unterscheidet.

¹ I. Abhandlung über Invertin, S. 86.

² R. WILLSTÄTTER und E. WALDSCHMIDT-LEITZ, II. Abhandlung über Pankreasenzyme, Diese Zs. Bd. 125, S. 132 [1923] und R. WILLSTÄTTER, E. WALDSCHMIDT-LEITZ und A. R. F. HESSE, III. Abhandlung über Pankreasenzyme, Diese Ztschr. Bd. 126, S. 143 [1923].

¹) a. a. O., S. 12, Abb. 5.

53. ZUR KENNTNIS DES INVERTINS.

RICHARD WILLSTÄTTER und KARL SCHNEIDER.

Achte Abhandlung.

(Aus dem Chemischen Laboratorium der Bayerischen Akademie der Wissenschaften in München.)

Mit 5 Abbildungen im Text.

(Der Redaktion zugegangen am 28. Oktober 1924.)

Theoretischer Teil.

Die Anwendung der Adsorptionsmethode zur Reinigung des Invertins hat uns in der ersten Arbeit¹ dieser Reihe zu dem Ergebnis geführt, daß sich das Enzym von den begleitenden Hefeproteinen trennen läßt, und in der fünften Abhandlung² zu der Angabe, daß das Invertin auch nicht etwa selbst zu den Eiweißkörpern zählt. Mit dieser Erklärung stehen die Anschauungen über die Natur des Invertins im Gegensatz, die vor kurzem H. v. EULER und K. JOSEPHSON³ entwickelt haben. Schon mehrere Male haben die Annahmen von H. v. EULER und seinen Mitarbeitern über die Zusammensetzung des Invertins, über die Bedeutung des Phosphorgehaltes, über die Proportionalität des Stickstoffgehaltes mit der enzymatischen Wirkung, über die Proteinähnlichkeit des Invertins der Forschung durch präzise Fragestellung wichtige Anregungen geboten. So erwerben sich unsere Stockholmer Kollegen mit ihrer neuen [258] Theorie wieder das Verdienst, befruchtend auf die Untersuchung der stofflichen Natur der Enzyme zu wirken.

Während H. v. EULER und K. JOSEPHSON anerkennen, daß es gelinge, das Invertin von beigemengten Eiweißstoffen zu trennen, finden sie im Stickstoff- und im Schwefelgehalt und in der Konstitution der Bausteine des Enzyms eine so große Übereinstimmung mit den Eiweißkörpern, daß sie die Saccharase als eine proteinähnliche Substanz erklären¹⁾ und einen nahen Zusammenhang der spezifischen Enzymwirkung mit den amphoterer Eigenschaften des Enzymproteins annehmen²⁾. Aus dem Ver-

¹ Ann. d. Chem. Bd. 425, S. 1 [1920/21].

² Diese Zs. Bd. 133, S. 193 [1923/24].

³ Chem. Ber. Bd. 56, S. 446 u. 1097 [1923]; Bd. 57, S. 299 u. 859 [1924] und diese Zs. Bd. 138, S. 11 u. 38 [1924].

¹⁾ Chem. Ber. Bd. 57, S. 299 [1924], und zwar S. 300 ff.

²⁾ Ebenda.

halten des Invertins gegen Trypsin, von dem es schwer angegriffen, und wenn es angegriffen wird, nicht ohne Verlust seiner Aktivität³, schließen H. v. EULER und K. JOSEPHSON⁴ in folgender Weise auf die „Eiweißnatur“ des Enzyms: „Die Aktivität der Saccharase (oder die aktive Gruppe derselben) hängt mit dieser von uns als ‚Proteinteil‘ genannten Komponente der Saccharase aufs engste zusammen.“ Nach dieser Auffassung soll es die als „Proteinteil bezeichnete Komponente der Saccharasepräparate“ sein, „welche den schließlichen Zerfall des Substrates — Saccharose bzw. Raffinose — bewirkt“⁵.

Über den Tryptophangehalt der Saccharase.

Die neuen Untersuchungen über die Bausteine ihrer Saccharase, über die ganz spezifische Bauart des „Enzymeiweiß“⁶, haben H. v. EULER und K. JOSEPHSON mit sehr bemerkenswerten und genauen Mitteilungen über den auffallend hohen Tryptophangehalt der Saccharase begonnen⁷. In ihren besten Saccharasepräparaten fanden diese Forscher eine große [259] Anreicherung des Tryptophans. Fünf Präparate von der enzymatischen Wirksamkeit entsprechend If = 225 bis 245 (d. i. Zeitwert 0,27 bis 0,24) enthielten 4,93 bis 5,58% Tryptophan, d. i. mehr als das Doppelte vom Tryptophangehalt der Hefeproteine.

Vergleichen wir mit diesen analytischen Angaben die Zusammensetzung jener Invertinpräparate, von denen R. WILLSTÄTTER und F. RACKE mitteilen¹): „Nach der zweiten Adsorption bleiben die Eiweißreaktionen ganz aus.“ Ein typisches Präparat jener Arbeit, dessen Zeitwert indessen infolge der Inaktivierung im Laufe der Reinigungsvornahmen ungünstig geworden (S.W. 0,189), aber ohne die Aktivitätsverluste etwa 0,7 betragen hätte, wird nach der O.v.Fürthschen Bestimmungsweise geprüft. Es enthält gar kein Tryptophan. Ein anderes Präparat, ebenfalls aus gealtertem saurem Hefeautolysat, aber in der heute üblichen Weise durch Adsorption bei großer Verdünnung mit Kaolin und Tonerde gereinigt (Zeitwert 0,37; If = 164), enthält dagegen ziemlich viel Tryptophan (3,7%). Wenn man nun aber ein solches Invertin einer weiteren (zweimaligen) Reinigung mit Bleiacetat unterwirft, wobei sein Saccharasewert auf 4,35 (Zeitwert 0,23; If = 265) ansteigt, so verliert es seinen Gehalt an Tryptophan vollständig.

Jene Präparate aus gealterten Autolysaten verloren ungemein schwer oder auch gar nicht ihren Gehalt an Tyrosinpeptid, wie die besonders hartnäckige Millonreaktion erwies. Hingegen liefern uns frische Autolysate, besonders die bei neutraler Reaktion gewonnenen, so leicht Invertinpräparate, welche die Millonreaktion nicht geben, also

³ Diese Erscheinung dürfte so zu erklären sein, daß das peptidhaltige Invertinpräparat durch den tryptischen Abbau seiner Schutzstoffe beraubt und der Zersetzung preisgegeben wird.

⁴ Diese Zs. Bd. 138, S. 38 [1924], und zwar S. 46.

⁵ Chem. Ber. Bd. 57, S. 859 [1924].

⁶ Diese Zs. Bd. 138, S. 38 [1924], und zwar S. 48.

⁷ Chem. Ber. Bd. 57, S. 859 [1924].

¹) Ann. d. Chem. Bd. 425, S. 1 [1920/21], und zwar S. 102.

keine Spur von Tyrosin enthalten. Deshalb sind wir daran gegangen, Invertin in so reinem Zustand, als es nach der Adsorptionsmethode zur Zeit erzielt werden kann, aus frischen und möglichst rasch gewonnenen Hefeaautolysaten zu isolieren, die sich für unsere bisherigen Verfahren nicht recht eigneten.

Die frischen Neutralautolysate enthalten viel Hefeeiweiß in ursprünglichem oder wenig verändertem Zustand. Es läßt sich leicht ausfällen und das Invertin in der Mutterlauge durch [260] Fällung mit Alkohol unter bestimmten Bedingungen, am besten unter gleichzeitiger Adsorption an Calciumphosphat, auch von Eiweißspaltungsprodukten weitgehend befreien. Dann wird das noch stark hefegummihaltige Präparat durch einmalige oder wiederholte Adsorption an Kaolin gereinigt. Es ist so arm an schützend wirkenden Begleitstoffen, daß Inaktivierung am Kaolin nicht vermieden werden kann. Das inaktivierte Enzym begleitet bei der Anwendung von Kaolin das aktive. Daher erreichen wir nur einen Saccharasewert 1,1 bei einmaliger, den viel ungünstigeren 0,21 bei zweimaliger Reinigung. Ohne Aktivitätsverlust wären, wie sich mit genügender Sicherheit schätzen läßt, die Zeitwerte 0,5 und 0,25 erreicht worden (also If 122 und 243). Diese Invertinpräparate enthalten nach der einmaligen Kaolinbehandlung 0,5% oder ein wenig mehr Tryptophan, nach der wiederholten Kaolinadsorption gar kein Tryptophan.

Es ist ein großer Fortschritt gegenüber den früheren Arbeiten, daß die vielen Erfahrungen über die Adsorption und Elution heute auch Beobachtungen und Schlußfolgerungen ermöglichen mit den Enzympräparaten, die mehr oder weniger inaktiviert worden sind. Anfangs waren Präparate, die beim Reinigen keinen günstigen Zeitwert erreichten, wertlos. Es fehlte an Anhaltspunkten, wie weit Mängel in der Versuchsausführung, wie weit Zersetzungen an ungünstigen Aktivitätswerten Schuld trugen. Seitdem ist es aber möglich geworden, mit großer Vorsicht auch Präparate zu vergleichenden Zwecken heranzuziehen, die in genau kontrolliertem Reinigungsgang Abnahme der enzymatischen Wirksamkeit erlitten haben. Freilich wird man auch künftig die entscheidenden Schlußfolgerungen nur aus Beobachtungen an Präparaten herleiten, deren enzymatische Konzentration durch hohe Aktivität verbürgt ist.

Die Zersetzlichkeit, die dem Invertin aus frischen Neutralautolysaten nach der Eiweißabtrennung eigen ist, gab Veranlassung, bei den ersten Reinigungsoperationen, also noch in das Kaolinadsorbat, das Hefeeiweiß mitzuführen und es erst nach dem Eluieren aus dem Kaolin mit Säure abzuschcheiden. Dieser einzige, scheinbar geringfügige Umstand war von [261] entscheidendem Einfluß auf die Zusammensetzung der Invertinpräparate, auf die Assoziation der Saccharase mit Peptiden. Trotz der raschesten Ausführung der Operationen ist das Protein von der begleitenden Hefeprotease angegriffen und das Tryptophanpeptid (früher als das Tyrosinpeptid) reichlich gebildet worden, so daß es sich dem Invertin beigesellt und es in günstiger Weise vor Inaktivierung schützt. In diesem Gang der Isolierung hält nach der Eiweißfällung das Invertin bei Zeitwerten von 1,0 bis 0,56 (If 61 bis 108) und ist in geeignetem Zustand für die Anwendung der Tonerdeadsorption.

Die Adsorptionsmethode,

die schon eine alte ist, wurde an der Aufgabe der Isolierung von Enzymen in den letzten Jahren zu größerer Leistungsfähigkeit entwickelt, welche die Methode auch für die Serumforschung, für die Darstellung von Hormonen und anderen physiologisch aktiven Stoffen empfiehlt. In der ersten Arbeit dieser Reihe gewann das Verfahren präparative Brauchbarkeit durch Anwendung eines guten Ausgangsmaterials von Hefeautolysat und Bereitung geeigneter Sorten von Aluminiumhydroxyd. Seitdem ist aber eine für die Isolierung der Saccharase oder eines andern Enzyms wichtige Leistung, die mit dem Adsorptionswert, der Zahl der von 1 g Al_2O_3 aufgenommenen Enzymeinheiten, gemessen wird, bedeutend gesteigert worden, für Invertin auf mehr als das Tausendfache des Wertes, den R. WILLSTÄTTER und F. RACKE in ihren Hefeautolysaten beobachteten. Die Fortschritte beruhen, abgesehen von der Vervollkommenung der Invertinfreilegung bei der Hefeautolyse und der Verbesserung der Autolysate durch Alterung, auf der Bestimmung der für die Adsorption jeweils geeigneten Verdünnung und der optimalen Acidität, und sie bestehen ferner in fraktionierender und wiederholter Anwendung des Adsorbens. Ein leitender Gedanke in der vorliegenden Untersuchung war es, die Adsorptionsmethode für Invertin dadurch zu vervollkommen, daß wir das präparative Verfahren in engem Zusammenhang mit der vor kurzem veröffentlichten¹ und mit [262] der voranstehenden Untersuchung von H. KRAUT und E. WENZEL „Über Enzymadsorption“ ausführten. Die Adsorptionsmethode ist nämlich so geleitet worden, daß sich das Verhalten des Enzyms gemäß den nach H. FREUNDLICH¹) ermittelten Adsorptionskurven mehr und mehr dem Adsorptionsverhalten eines reinen Stoffes genähert hat. Dabei ist der Adsorptionswert des Aluminiumhydroxyds C für Saccharase bis auf 210 gestiegen. Während in den ersten Versuchen von R. WILLSTÄTTER und F. RACKE 1 g Al_2O_3 die Invertinmenge aus 10 g lebender Hefe aufnahm, hat in unseren letzten Versuchen 1 g Al_2O_3 (A.W. 200, Präparat vom S.W. 5) das Invertin von 12000 bis 14000 g lebender Hefe vom Zeitwert 300 bis 330 oder von 3 bis $3\frac{1}{2}$ kg Trockenhefe adsorbiert. Wenn unser bestes Saccharasepräparat (Zeitwert 0,15; S.W. 6,67; If 406) von Tonerde mit dem Adsorptionswert 200 aufgenommen wird, so hat das von 1 g Al_2O_3 gebildete Adsorbat das Gewicht von $2\frac{1}{2}$ g. Im Adsorbat ist ungefähr dieselbe Konzentration erreicht wie vor kurzem in den besten Invertinpräparaten (Zeitwert 0,25; S.W. 4). Das Tonerdeadsorbat ist also im Invertingehalt 1200fach konzentrierter als unsere Trockenhefe und das Invertinpräparat von derzeit höchstem Reinheitsgrad (1 S.E. in 7,5 mg Präparat) ist 2000fach konzentrierter als die Trockenhefe vom üblichen Zeitwert 300.

Die systematische Anwendung der Tonerdeadsorption auf die frischen Neutralautolysate (nach Kaolinadsorption und darauffolgender Eiweißfällung) hat bei den zahlreichen Wiederholungen des Verfahrens bis zur Grenze seines Leistungsvermögens unter den heute bekannten Bedingungen zu dem Ende geführt, das sich das Invertin

¹ VI. Abh. dieser Reihe. Diese Zs. Bd. 133, S. 1 [1923/24] (Abh. 51).

¹) Kapillarchemie, III. Aufl., Leipzig [1923], S. 232 ff.

wie eine einheitliche Substanz verhält, wenn es, ohne erheblichen Aktivitätsverlust zu erleiden, den Saccharasewert 5 erreicht hat. Das ist ein überraschendes Resultat. Es ist enttäuschend, daß die Adsorption mit so außerordentlichen Adsorptionswerten nicht zu einer größeren Steigerung der enzymatischen Konzentration geführt hat. Aber dies wird durch das Ergebnis der Analyse erklärt. Die besten [263] Präparate aus diesem Verfahren (Abschn. I d. exp. Teils) enthalten 9% Tryptophan. Aus frischen Autolysaten und aus gealterten, aus Neutralautolysaten und aus sauren ist also tryptophanreiches wie tryptophanfreies Invertin erhalten worden.

	Tryptophan- gehalt (%)
Invertin aus frischem Autolysat nach Verf. Abschn. I, S.W. 6,67; N-Geh. 9,21	8,9
Invertin aus frischem Autolysat nach Verf. Abschn. II, S.W. 0,21 (infolge Inaktiv., geschätzt 4); N-Geh. 6,55	0
Invertin aus gealt. Autolysat nach Verf. Abschn. III C, S.W. 3,57; N-Geh. 8,10	9,2
Invertin aus gealt. Autolysat nach Verf. Abschn. III E, S.W. 4,16; N-Geh. 4,80	0

Wie die Gehalte an spezifischen Eiweißbausteinen, so unterliegen die Stickstoffgehalte der Enzympräparate so großen Schwankungen, daß die von H. v. EULER und K. JOSEPHSON¹ angenommene Proportionalität von enzymatischer Wirkung und Stickstoffgehalt nicht bestätigt werden kann. In den Beispielen obenstehender Tabelle bewegt sich der Stickstoffgehalt zwischen 4,80 und 9,21 und der Quotient $\frac{\text{If}}{\text{Proz. Stickstoff}}$ zwischen 28 und 53. Ebenso wenig wird sich die Proportionalität zwischen Saccharasewirkung und Schwefelgehalt aufrechterhalten lassen.

Auf die Präparate der zuletzt beschriebenen Art hat sich, da sie sich durch Beständigkeit an der Tonerde auszeichnen, die Adsorptionsmethode am besten in systematischer Weise anwenden lassen. Wenn diese Anwendung nicht zu einer höheren Steigerung der Enzymkonzentration geführt hat, so trägt daran die Vergesellschaftung des Enzyms mit einem wahrscheinlich großen tryptophanhaltigen Peptidkomplex schuld.

Die mit unseren Präparaten beobachteten Adsorptionskurven sind in Wirklichkeit nicht diejenigen des Invertins selbst, sondern sie sind durch das Adsorptionsverhalten eines invertinführenden Begleitstoffes oder adsorptiv verbundenen Gemisches von Begleitstoffen bedingt. Die Adsorption hat in [264] diesem Falle das Invertin nicht aus den Aggregaten abzutrennen vermocht, worin es mit einem Koadsorbens oder mit mehreren Koadsorbentien adsorptiv verbunden ist. Daraus ergibt sich die Aufgabe, die Adsorptionsmethode nach geänderten Richtlinien weiter zu entwickeln. Es wird dann wohl gelingen, die Aggregate aufzulösen, die jetzt unzerlegbar waren; aber dem Erfolge sind Schranken gesetzt durch die verminderte Beständigkeit, die dem Enzym gemäß vielen Beobachtungen nach der Abtrennung der seine Aktivität schützenden Begleitstoffe eigen ist. Die präparative Arbeit ist dem Ziele nahe, das heute für sie erreichbar ist.

¹ Chem. Ber. Bd. 56, S. 446 u. 1097 [1923]. — K. JOSEPHSON, Diese Zs. Bd. 136, S. 224 [1924]. Siehe dazu unsere V. Abhandl. und Abschn. IV dieser Abhandlung.

Über die Zusammensetzung der Invertinpräparate.

Der Vergleich der nach verschiedenen Verfahren dargestellten Invertinpräparate lehrt, daß die Saccharase ihre Gesellschaft mit Begleitstoffen wechselt und daß diesen keine spezifische Bedeutung zukommt. Wenn das Hefeeiweiß der Proteolyse unterliegt, was schon bei der Invertinfreilegung nur teilweise vermieden werden kann, so entsteht u. a. bald tryptophanhaltiges Peptid. Dieses hat die Fähigkeit, sich mit dem Enzym zu vergesellschaften und, wenn seine Menge ausreicht, ein Aggregat zu bilden, das sehr leicht als Ganzes adsorbierbar ist. Wenn die Proteolyse im Autolysat fortschreitet, so wächst allmählich die Menge von Spaltungsprodukt, das die Millonreaktion gibt, also von Tyrosinpeptid. Auch dieses bildet mit dem Invertin Aggregate und zwar so, daß aus dem Gemisch von invertinhaltigem Tryptophanpeptid und Tyrosinpeptid das erstere weggeschafft werden konnte, während das Invertin in hoher Ausbeute mit dem Träger der Millonreaktion verknüpft blieb. Es gibt deutliche Anzeichen, daß diese beiden Peptide nicht die einzigen sind, die unter solchen Bedingungen mit dem Invertin assoziiert auftreten und ihm als Koadsorbentien und Schutzstoffe anhaften. Sowohl durch Fällungsmittel (Bleiacetat) wie unter Umständen durch Adsorption ist es möglich, die Saccharase von diesen eng mit ihr zusammenhängenden Fremdstoffen zu trennen.

Die Untersuchung ergibt also, daß bei den Abweichungen zwischen den Invertinpräparaten zweier Laboratorien nicht [265] Unterschiede der verarbeiteten Hefen im Spiele sind. Der Arbeiter hat es in der Hand, aus derselben Hefe, aus demselben Autolysat Invertinpräparate mit sehr verschiedenen Aggregaten der Saccharase darzustellen. Die Kunst der Arbeit wird es sein, das Minimum von Schutzstoffen aufzusuchen, womit die Saccharase bei unverminderter Aktivität gehalten werden kann.

Diese Erkenntnis gilt nicht für das Invertin allein. Die Versuche der präparativen Reinigung der Pankreaslipase, der Pankreasamylase, der pflanzlichen Peroxydase lehren dasselbe. In der ersten Arbeit über Peroxydase¹ bestanden die Enzympräparate von ansehnlichem Reinheitsgrad in der Hauptsache aus glucosidischer Substanz mit einem Eisengehalt, welcher der Wirksamkeit proportional anstieg. Die folgenden Schritte der Reinigung² bis auf das Fünffache der höchsten in Abhandlung I erreichten Konzentration (das 12000fache der getrockneten Pflanzenwurzel) waren entscheidend. Bei dieser Steigerung der Konzentration sank der Eisengehalt auf $\frac{1}{7}$ des zuvor gefundenen (0,06 %) und die kohlehydrathaltige Substanz ward vollständig abgetrennt.

Die präparativen und analytischen Arbeiten über Peroxydase, Invertin und Lipase haben Erkenntnisse gezeitigt von den Einflüssen der Begleitstoffe auf die Eigenschaften eines Enzyms und von seiner Unbeständigkeit in höheren Reinheitsgraden. Die meisten Enzymmerkmale werden von den begleitenden Fremdstoffen beeinflusst. Zuerst wurde der Einfluß auf das Adsorptionsverhalten erkannt, hier

¹ R. WILLSTÄTTER und A. STOLL, Ann. d. Chem. Bd. 416, S. 21 [1917/18].

² R. WILLSTÄTTER und A. POLLINGER, Ann. d. Chem. Bd. 430, S. 260 [1922/23].

wird ein solcher bezüglich der charakteristischen chemischen Proben nachgewiesen, vor kurzem ein Einfluß in bezug auf die p_H -Abhängigkeit eines Enzyms³. Dazu kommen die Einflüsse der begleitenden Stoffe auf das Verhalten gegen Aktivatoren, Hemmungskörper und Gifte, auf das [266] Temperaturoptimum und die Zerstörungstemperatur der Enzyme. Nur von der Konfigurationsspezifität, d. h. von der Spezifität der Enzyme gegenüber asymmetrisch konstituierten Substraten ist es bis jetzt noch nicht gefunden worden, daß sie von abtrennbaren Begleitern bedingt oder beeinflusst sein kann. Zu den Einflüssen der Begleitstoffe, die ohne spezifische Bedeutung für die eigentliche Enzymwirkung sind, gehört auch die Erhöhung der Beständigkeit⁴. Die Abtrennung der mit einem Enzym adsorptiv zusammenhängenden Fremdkörper hat einen Beständigkeitssturz oder -verlust zur Folge, sei es in Lösungen oder an der Oberfläche anorganischer Adsorbentien.

Die Enzymuntersuchungen unseres Laboratoriums sind mit der Frage⁵) begonnen worden, ob den enzymatischen Wirkungen nur eigentümliche Dispersitätsverhältnisse beliebiger Stoffe zugrunde liegen oder chemische Verbindungen von besonderer Konstitution. Die Dispersitätsänderungen, die dem Enzym bei dem Übergang vom Pilz in das Autolysat und in die Adsorbate und in die reineren Lösungen zugemutet werden, sprechen gegen die Annahme, daß die Dispersitätsverhältnisse das Wesentliche seien. Den enzymatischen Wirkungen werden daher Stoffe von chemischer Eigenart zugrunde liegen. Aber ihre chemische Konstitution ist infolge der Unbeständigkeit verschleiert, die von der Reaktionsfähigkeit der aktiven Gruppen bedingt zu sein scheint.

Experimenteller Teil.

I. Verarbeitung frischer Neutralautolysate unter Mitführung und nachfolgender Ausfällung von Eiweiß.

(Tryptophanreiches Invertin.)

A. Rasche Autolyse bei neutraler Reaktion.

Für die Gewinnung der Invertinlösungen war bis vor einigen Jahren die sehr lang dauernde und vollständige Autolyse [267] der Hefe nach C. O'SULLIVAN und F. W. TOMPSON^{1]} das gebräuchliche Verfahren; dem Enzym war die größtmögliche Menge von Begleitstoffen beigemischt. Diese Methode ist durch einige Verfahren der beschleunigten Invertinfreilegung ersetzt worden, die sich hinsichtlich der Acidität der entstehenden Autolysate von einander unterscheiden. Entweder erfolgte die Autolyse bei der spontan auftretenden sauren Reaktion ($p_H \approx 5,5$ bis 4,5) oder unter Neu-

³ R. WILLSTÄTTER, F. HAUROWITZ und F. MEMMEN, Diese Zs. Bd. 140, S. 203 [1924].

⁴) Beständigkeitszunahme eines Enzyms während der Reinigung wird sich dann ergeben, wenn durch diese z. B. eine begleitende Protease abgetrennt wird, welche auf die mit dem Enzym assoziierten Peptide abbaudend einwirkt.

⁵) R. WILLSTÄTTER, Chem. Ber. Bd. 55, S. 3601 [1922].

^{1]} Jl. Chem. Soc. Bd. 57, S. 834 [1890].

tralisation mit Ammoniak, Ammonphosphat u. dgl. Ein solches Verfahren der raschen Autolyse (ohne Neutralisation) wurde zuerst von C. S. HUDSON² angewandt; es war aber in den europäischen Laboratorien unbekannt geblieben.

Die ohne Neutralisation gewonnenen Autolysate enthalten nicht mehr genuines Hefeeiweiß, da dieses bei der beträchtlich sauren Reaktion schon vor der Abtrennung der Heferückstände aus der Lösung ausfällt. Dennoch ist der Gehalt an Inhaltsstoffen der Hefe und ihren Abbaustoffen groß; die Freilegung des Invertins erfolgt unter den Bedingungen dieser Autolyse bei saurer Reaktion wenig auswählend, weniger als bei den Neutralautolysaten. Die letzteren weisen trotz ihres großen Gehaltes an nativem Eiweiß das Invertin in günstigerer enzymatischer Konzentration auf.

Die verschiedenen Autolysate unterliegen bei längerem Aufbewahren gewissen Veränderungen, enzymatischen Hydrolysen, die namentlich die Proteine betreffen, wenn auch in den sauren Lösungen nicht die günstigsten Bedingungen für das Hefetrypsin gegeben sind. Den größten Einfluß auf die Isolierung des Invertins gewannen unsere Beobachtungen über dieses Altern³ der Autolysate, da durch die langsam verlaufenden Abbauvorgänge die Trennung des Enzyms von der Hauptmenge seiner Begleitstoffe wesentlich erleichtert wird. Die Adsorptionsmethoden mit Tonerde und Kaolin (I. und IV. Abh.) und die Reinigung mit Hilfe der Bleifällung (III. Abh.) [268] sind an gealterten Autolysaten durchgeführt worden. Die Methoden für die Abtrennung der Fremdstoffe, besonders des Hefegummi, ließen sich nicht einfach von den gealterten Autolysaten auf frische übertragen. Die Fortschritte unserer früheren Arbeitsweisen werden aufs Spiel gesetzt, sobald andersartige Ausgangslösungen zur Verarbeitung kommen. Durch Adsorption mit Kaolin kann man Invertin von Hefegummi dann leicht abtrennen, wenn das Enzym mit den für die Millonreaktion verantwortlichen Begleitstoffen assoziiert ist; fehlen dagegen diese, so scheint das Invertin hartnäckiger mit dem Hefegummi vergesellschaftet zu sein und dieser wird durch das Kaolinverfahren auch bei Wiederholungen schwieriger und weniger vollständig abgetrennt.

Die Invertinpräparate unserer I., IV. und V. Arbeit sind durch Adsorptionsverfahren im allgemeinen aus den bei saurer Reaktion gewonnenen (dann gealterten) Autolysaten hervorgegangen; nur für die mittels der fraktionierten Bleifällung gereinigten Präparate der III. Abh. waren (gealterte) Neutralautolysate vorzuziehen. Nun hat die Prüfung des Invertins auf die Eiweißreaktionen, namentlich auf die Millonprobe, neuerdings zu einer Änderung der Methode Anlaß gegeben. Es hat sich in der V. Abh. ergeben, daß Präparate aus frischen Autolysaten, gewonnen bei saurer Reaktion, die schwächste Millonreaktion zeigen; in der Fortsetzung jener Untersuchung hat es sich erwiesen, daß andererseits Invertin aus Neutralautolysaten, wenn auch gealtert, viel schwächere Millonreaktion zeigt, als Invertin

² C. S. HUDSON und H. S. PAINE, Jl. Am. Chem. Soc. Bd. 32, S. 774 [1910]; C. S. HUDSON, Jl. Am. Chem. Soc. Bd. 36, S. 1566 [1914].

³ Vgl. III. und IV. Abh.

aus den bei saurer Reaktion gewonnenen Autolysaten. Deshalb sind wir dazu übergegangen, Autolysate bei genau neutraler Reaktion (die früheren Neutralautolysate waren immerhin gegen Ende der Darstellung etwas sauer geworden¹⁾) und möglichst schnell zu gewinnen. Dadurch soll vermieden werden, daß im Laufe der Verarbeitung das Invertin sich mit den für die Millonreaktion verantwortlichen Eiweißabbauprodukten vergesellschaftet. Das Hefeeiweiß bleibt unter diesen Umständen in annähernd nativem Zustand im Autolysat und läßt sich bei raschem Arbeiten leicht und fast vollständig [269] ausfällen. Zu diesem hauptsächlichlichen Vorteil gesellt sich ein weiterer: man kann durch geeignete Wahl des Zellgiftes, am besten durch Hefeverflüssigung mit Chloroform, die Autolyse so leiten, daß verhältnismäßig wenig Hefegummi in die Lösung mit übergeht. Im folgenden werden solche Neutralschnellautolysate, die für unsere früheren Methoden nicht geeignet waren, auf zwei Weisen in frischem Zustand verarbeitet. Entweder so, daß die Eiweißstoffe zu allem Anfang ausgefällt werden, wie es schon J. MEISENHEIMER, ST. GAMBARJAN und L. SEMPER²⁾ bei der Verarbeitung von Hefepreßsäften³⁾ gemacht haben (Abschn. II). Dies hat den Nachteil, daß das Invertin danach wenig geschützt und schon bei der Adsorption wenig beständig ist. Aus diesem Grunde ist eine zweite Arbeitsweise in den Vordergrund getreten und soll hier zunächst behandelt werden. Eine Vorreinigung durch Alkohol wird zunächst vorgenommen, dann die Adsorption mittels Kaolin und erst danach die Beseitigung des leicht fällbaren, also noch wenig veränderten Proteins.

Die Neutralautolyse wurde in der I. Abh. (S. 54) so ausgeführt, daß man die frische Hefe nach Eintragen in das gleiche oder doppelte Volumen Wasser z. B. mit Toluol + Essigester (50 ccm für 1 kg) verflüssigte und bald begann, die auftretende Säure mit verdünntem Ammoniak abzustumpfen. Die Neutralisation wurde in den ersten Stunden oft und weiterhin am ersten Tage noch einige Male vervollständigt; die Auflösung des Invertins erforderte 3 bis 4 Tage. Dieses Verfahren ist für die Gewinnung der säureempfindlichen Hefemaltase ausgestaltet worden³⁾ derart, daß man in den ersten Stunden der Autolyse ständig an der Einstellung der neutralen Reaktion arbeitete.

Die Autolyse mit Chloroform führt nach den quantitativen Bestimmungen von R. WILLSTÄTTER und F. RACKE (Abh. I, S. 52) [270] zu hefegummiärmeren Invertinlösungen als die Anwendung anderer Zellgifte. Ergänzend wurde nun untersucht, wie sich die verschieden bereiteten Autolysate nach der Vorreinigung durch Alkoholfällung, Adsorption an Kaolin (ⁿ/₂-essigsäure Lösung, 1 F. in 2 l) und Elution hinsichtlich des Gehaltes an Hefegummi verhalten. Die Autolyse mit Toluol führte,

¹⁾ Vgl. III. Abh. Diese Zs. Bd. 123, S. 1 [1922], und zwar S. 8.

²⁾ Biochem. Zs. Bd. 54, S. 108 [1913].

³⁾ E. BUCHNER, H. BUCHNER und M. HAHN, Die Zymasegärung, München [1903], und zwar E. BUCHNER, S. 21.

³⁾ R. WILLSTÄTTER, G. OPPENHEIMER und W. STEIBELT, Diese Zs. Bd. 110, S. 232 [1920], und zwar S. 237; R. WILLSTÄTTER und W. STEIBELT, Diese Zs. Bd. 115, S. 199 [1921], und zwar S. 209.

wie die Tab. 1 zeigt, zu Invertin mit großem, die mit Chloroform zu Präparaten von geringfügigem Hefegummigehalt. Daher ist in allen folgenden Versuchen Chloroform angewendet worden.

Tabelle 1.
Einfluß der Zellgifte auf den Hefegummigehalt von gereinigtem Invertin.

Nr.	S.W. Hefe	Zellgift; Menge für 1 kg Hefe	Dauer der Autolyse		S.-W. Autolys.	Hefegummireaktion nach der Reinigung (gepr. m. 0,25 S.E.)
			Std.	Ausbeute, Proz. des Hefeinvertins		
1	0,00305	150 cem Toluol	7	35	0,00689	sehr stark
			20	87		
			31	100		
2	0,00341	150 cem Toluol	6,5	63	0,00677
			19	113		
3	0,00341	mit 150 cem Toluol verl.; 66 cem Chloroform zugesetzt	8	76	0,00628	mittelstark
			14	92		
4	0,00341	mit 66 cem Chloroform verl.; dann 150 cem Toluol zugesetzt	25,5	100	0,00671	..
			7,5	73		
5	0,00305	150 cem Chloroform	21	94	0,00887	schwach
			3	25		
6	0,00341	66 cem Chloroform	24	73	0,0100	gering
			48	85		
7	0,00689	75 cem Chloroform	8,5	43	0,0161	..
			22	71		
			33	74		
			20	46		
			40	86		
			48	94		
			88	97		

[271] Die Dauer der neutralen Autolyse nach Chloroformverflüssigung war nach den Versuchen der Tab. 2 von der Menge des Zellgiftes, wenn sie nur ausreichte, unabhängig; sie betrug auch bei großen Chargen einen bis zwei Tage, während das gewöhnliche Autolysenverfahren bei saurer Reaktion mit unserer Brauereihefe vier bis sieben Tage beanspruchte. Dem in der I. Abh. beobachteten Enzymzuwachs sind wir hier auch mehrmals begegnet. Es kamen Ausbeuten von 114 und 136 % freigelegten Invertins vor, während in häufigeren Fällen die Ausbeute mit der in der angewandten Hefe bestimmten Invertinmenge annähernd übereinstimmte.

Tabelle 2. Verlauf der Neutralautolyse mit Chloroform.

Nr.	S.W. Hefe	Chloroform- menge für 1 kg cem	Dauer der Autolyse		Ausbeute, Proz. des Hefeinvertins	S.W. Autolysat
			Std.			
1	0,00380	600	7,5	64	0,00871	
			31	71		
			48	93		
2	0,00380	150	3	25	0,0100	
			24	73		
			48	85		

Tabelle 2. (Fortsetzung.)

Nr.	S.W. Hefe	Chloroform- menge für 1 kg ccm	Dauer der Autolyse Std.	Ausbeute, Proz. des Hefinvertins	S.W. Autolysat
3	0,00380	75	18	49	
			26	67	
			40	89	0,0101
4	0,00320	75	17	58	
			25	64	
			41	97	
			72	97	0,00811
5	0,00317	70	8	43	
			20	83	
			23	90	0,0116
6	0,00380	66	8	88	
			24	114	
			48	136	0,00813
7	0,00270	60	17	68	
			24	89	
			38	110	0,00795

[272] Die angewandten Bierhefen waren im Invertingehalt, wie die folgenden Beispiele lehren, durchschnittlich weniger günstig als in den Vorjahren.

Zeitwerte der Löwenbräuhefe.
(Trockengewicht durchschnittlich 25 %.)

Mai	1923	314.	317	
Juni	1923	284.	290.	236
Oktober	1923	340.	390	
November	1923	293.	293.	263
Dezember	1923	370.	340	
Januar	1924	304.	268.	448
Februar	1924	370.	348.	442.
Juni	1924	360.	370.	348
Juli	1924	332.	315	

Darum begannen wir von den schönen Methoden Gebrauch zu machen, die H. v. EULER¹ und seine Mitarbeiter sowie J. MEISENHEIMER, ST. GAMBARJAN und L. SEMPER² einführten, um die Hefe durch geeignete Führung invertinreicher zu machen. In den großen Hefechargen stieg, wenn wir sie einige Tage in 2proz. Zuckerlösung unter Zusatz von Nährsalzen und unter Bewegung mit Luft auf 30° C hielten, der Invertingehalt vom Zeitwert 360 auf 145, von 315 auf 130 und 116, von 332 auf 127 an.

Beispiel der Autolyse:

12 kg frische Hefe (170 S.E.) verarbeiteten wir in 2 Chargen. Je 6 kg wurden in einem Steinzeugtopf mit 360 ccm Chloroform mittels starker Holzstäbe innig ver-

¹ H. v. EULER und O. SVANBERG, Diese Zs. Bd. 107, S. 269 [1919], und zwar S. 286; Bd. 109, S. 65 [1920], und zwar S. 66 u. ff. H. v. EULER und B. AF UGGLAS, Diese Zs. Bd. 70, S. 279 [1910].

² Biochem. Zs. Bd. 54, S. 122 [1913].

mischt und geknetet. Schon nach 5 Minuten wurde bei ununterbrochener Bearbeitung die Hefemasse breiig und in weiteren 5 Minuten bei fortdauerndem Rühren flüssig. Nach 10 bis 20 Minuten war die Verflüssigung weit fortgeschritten; man versetzte die Hefe mit dem gleichen Gewicht Wasser und neutralisierte sie unter ständigem Rühren mit verdünntem [273] Ammoniak. Die ausgeschiedene Säure war hauptsächlich Phosphorsäure. Dann ließen wir unter steter Bewegung der Flüssigkeit mit einem Rührwerk die Autolyse bei Zimmertemperatur weitergehen und stellten in kurzen Zwischenräumen durch Neutralisieren auf Lackmus p_H 6,5 bis 7 ein. Die produzierten Säuremengen differierten bei den einzelnen Hefeproben, wie die folgenden Beobachtungen über den Ammoniakverbrauch in 2 Fällen zeigen. Nach 6 bis 8 Stunden war die Säurebildung entweder beendet oder sehr verlangsamt.

I.	13	20	35	50	70	90	120	170	240	300	360	Minuten nach Beginn der Autolyse
	14,5	7,6	4,5	3,1	2,3	1,8	1	1	0,6	0	0	ccm 10proz. Ammoniak für 1 kg Hefe
II.	15	25	40	85	110	140	170	260	420	von 500 bis 1200 Minuten nach Beginn der Autolyse		
	12,2	2,2	2	2,2	2	1,5	1,2	1,1	1,1	2,3	ccm 10proz. Ammoniak für 1 kg Hefe	

Die Autolyse durfte nur so lange fortgeführt werden, wie es die Freilegung des Invertins erforderte, gewöhnlich 48 Stunden. Nach beispielsweise 8, 24 und 30 bis 48 Stunden wurden Proben von 20 ccm herausgenommen, durch Zentrifugieren und Filtrieren auf gehärtetem Papier von Zellen befreit und zur Bestimmung (mit 5 bzw. dann 2 und schließlich 1 ccm) der Vergleichszeitwerte verwendet, um die Ausbeute in Prozenten vom Invertingehalt der Hefe zu ermitteln (vgl. Tab. 2).

Das Autolysat trennten wir schließlich in einer großen Zentrifuge von den Heferückständen ab und klärten die Flüssigkeit vollends durch schnelles Filtrieren unter Zusatz von etwas Kieselgur auf einer Reihe großer Filter. Die praktische Ausbeute betrug in unserem Falle 151 nur schwach gefärbtes Autolysat mit einem Gehalt von 111 E., d. i. 68 % vom gesamten freigelegten Invertin.

B. Vorreinigung durch Alkoholfällung.

Die Fällung durch Alkohol war unentbehrlich (V. Abh., S. 210), um die frischen Neutralautolysate für die Kaolinadsorption geeignet zu machen; adsorptionshemmende [274] Eiweißabbauprodukte blieben in der 50proz. alkoholischen Mutterlauge zurück. Eine Schwierigkeit bestand aber darin, daß die Operation namentlich in großen Chargen bei ihrer unvermeidlichen Dauer von 20 bis 30 Minuten erhebliche Verluste an Enzym verursachte; in den Versuchen 1 bis 6 der Tab. 3 betrug die Ausbeute im Niederschlag nur 29 bis 66 %. Die Mutterlauge enthielten kein Invertin, die Fällung war dank den Begleitstoffen, Proteinen, Hefegummi und Phosphat, vollständig. Aber ein Teil des Enzyms fehlte und die Größe dieses Teils war abhängig von der Zeitdauer. Es gelingt, diese Enzymzerstörung zu vermeiden, wenn die Fällung aus angesäuerter Lösung, p_H = 4,5 bis 4,8, vorgenommen wird. Diese saure Reaktion wird mit pri-

märem Phosphat oder besser mit [275] Essigsäure so eingestellt, daß eine eben sichtbare Trübung die beginnende Fällung der Eiweißkörper anzeigt.

In den Versuchen der Tab. 3 sind nach der angegebenen Zeitdauer der Berührung mit Alkohol die mittels der Zentrifuge isolierten Fällungen sofort mit Wasser, worin sie sich nicht klar lösten, gut verrieben worden, um in der Suspension das noch vorhandene Invertin quantitativ zu bestimmen.

Tabelle 3. Invertinausbeute bei Fällung mit Alkohol (neutral und sauer).

Nr.	Autolysat ccm	Zusatz	p_{H}	Dauer der Einwirkung des Alkohols Min.	Ang. S.E.	In Susp. gel.	
						S.E.	Proz. vom ang. Inv.
1	50		6,8	25	0,548	0,291	53
2	750		6,8	20 bis 25	8,20	5,45	66
3	455	—	7,0	25 .. 30	3,91	1,60	41
4	500	—	7,0	30 .. 35	4,31	1,26	29
5	500	—	7,0	30 .. 35	4,21	1,32	32
6	500	—	6,8	25 .. 30	4,85	2,33	48
7	38	2 ccm 0,1proz. Ammoniak	8,5	12	0,291	0,010	3,5
8	25	—	6,8	25	0,203	0,155	76
9	25	—	6,8	12	0,203	0,166	82
10	25	—	6,8	6	0,203	0,198	98
11	25	1 ccm 20proz. prim. Phosph.	5,5	12	0,203	0,162	80
12	25	3	4,8	12	0,203	0,193	95
13	25	1,2 ccm $\frac{n}{4}$ -Essigsäure	4,5	12	0,203	0,208	102
14	25	1,2	4,5	25	0,203	0,198	98
15	50	3,3	—	20	0,390	0,356	92
16	6600	300	—	20 bis 30	50,5	50,1	99
17	15000	320 .. 3 n ..	—	20 .. 30	111	104	94
18	4200	150	—	20 .. 30	72,5	72,0	99

Versuch Nr. 7 zeigt die fast vollständige Zerstörung des Invertins bei Anwendung ganz schwach ammoniakalischer Lösung; die Versuche Nr. 8 bis 10 zeigen die Abhängigkeit der Zerstörung von der Operationsdauer beim Fällen aus neutraler Flüssigkeit, Nr. 11 bis 18 die schützende Wirkung des Säurezusatzes.

Die aus 50proz. Alkohol erhaltenen Niederschläge waren viel geringer als aus den bei saurer Reaktion gewonnenen Autolysaten. Man zentrifugiert sofort; die Ausflockung von Eiweiß dauert fort, die zentrifugierten Lösungen trüben sich, aber die erste Fällung enthält schon alles Enzym¹.

Für die weitere Reinigung des Invertins mit Kaolin darf die Fällung nicht in Wasser, noch weniger in alkalihaltigem Wasser aufgelöst werden. Sonst geht zu viel von den Proteinen mit in Lösung, so daß die Adsorption an Kaolin gestört würde (s. Tab. 12, Nr. 14). Der Niederschlag wird besser mit bestimmten Mengen $\frac{n}{100}$ - bis $\frac{n}{50}$ -Essigsäure ausgezogen, wobei ein Teil der Proteine zurückbleibt, ein anderer Teil in den nicht einmal sauer reagierenden Auszug mitgeführt wird.

Beispiel: Die Fällung mit Alkohol wurde bei Verarbeitung großer Mengen Autolysat, z. B. von 15 l, enthaltend 111 E., in einzelnen Anteilen ausgeführt, wie sie sich

¹ Vgl. H. v. EULER und K. JOSEPHSON, Chem. Ber. Bd. 55, S. 446 [1923], und zwar S. 449.

mit unserer Zentrifuge bewältigen lassen. Je 1,4 l Autolysat versetzten wir mit 30 ccm 3n-Essigsäure bis zu beginnender Trübung und fällten mit 1,43 l 96proz. Alkohol. Den Niederschlag, der anfangs fein ist und bald grobflockig wird, trennten wir während höchstens einer halben Stunde in der Zentrifuge [276] von der Mutterlauge und verrieben ihn mit 0,7 l $\frac{n}{50}$ -Essigsäure. Schließlich wurden die vereinigten Chargen, 7,5 l, durch möglichst scharfes Zentrifugieren von den unlöslichen Anteilen getrennt, und, wenn die Lösung noch nicht ganz klar war, durch Zusatz von Kieselgur und Filtrieren vollständig geklärt. So gewannen wir 104 E., also 94 % vom angewandten Invertin, dessen Konzentration von S.W. 0,00794 auf 0,0307 gestiegen war.

C. Kaolinadsorption und darauffolgende Eiweißausfällung.

Das Invertin nach der Reinigung durch Alkoholfällung ließ sich, wenn man es vollständig auflöste, vom Kaolin nur mit einem für präparative Zwecke zu ungünstigen Adsorptionswert von 0,033 bis 0,036 bei einem Adsorptionsgrad von 17 bis 18 % adsorbieren. Fällt man aus einer solchen Lösung mit Schwefelsäure und Calciumchlorid das Protein teilweise aus, oder einfacher, löst man aus der Fällung das Invertin durch essigsäurehaltiges Wasser nur zusammen mit einem Teil der Proteine heraus, so steigt der Adsorptionswert des Kaolins sogar bei vollständiger Adsorption auf so günstige Werte (0,08 bis 0,14) wie bei der Anwendung gealterter Autolysate. Die Adsorption verläuft am besten bei einer Acidität von $\frac{n}{2}$ -Essigsäure und einer Verdünnung von 1 E. in 400 bis 600 ccm. Unter diesen Umständen fällt das Eiweiß vor dem Eintragen des Kaolins aus und wird von diesem aufgenommen, während es bei großer Verdünnung störende Emulsionen verursacht. In der Mutterlauge bleibt viel Hefegummi zurück. Am Kaolin (bis zur Elution mit 0,05proz. Ammoniak) gewährt dann das Eiweiß dem Invertin einen wichtigen Schutz. Man erreicht infolgedessen beim Eluieren Ausbeuten von mindestens 80, oft über 90 %, also (vgl. Tab. 4) viel mehr als sonst bei jungen Neutralautolysaten und sogar mehr als bei der Verarbeitung gealterter Autolysate.

Tabelle 4.
Kaolinelutionsausbeuten bei verschiedenen vorbehandelten Autolysaten.
(Ang. mit konz. Salzs. beh. Kaolin.)

Nr.	Art des Autolysates	Vorbehandlung	Acidität	Verd. 1 E. in ccm	Elutionsausbeute	Zitat
1	frisch; sauer	Enteiv. m. Eisensalz	$\frac{n}{10}$ -Essigs.	8000	75	V. Abh., Tab. 4. Nr. 11
2	gealtert; sauer	keine	$\frac{n}{10}$ -Essigs.	8000	65	V. Abh., Tab. 5. Nr. 4
3	frisch; neutral	Enteiv. m. Schwefels.; Alk.-Fällg.	$\frac{n}{4}$ - bis $\frac{n}{2}$ -Essigs.	2000 bis 5000	40 bis 62	vorl. Abh., Tab. 14
4	frisch; neutral	Alk.-Fällg. ohne Enteiv.	$\frac{n}{2}$ -Essigs.	2000	100	—
5	frisch; neutral	Alk.-Fällg. ohne Enteiv.	$\frac{n}{2}$ -Essigs.	500	87	—

Aus der Elution, die dafür zu einem Gehalt von etwa 30 bis 55 E. in 1 l eingengt werden muß, wird durch Ansäuern mit Schwefelsäure unter Zusatz von Calciumchlorid miteluiertes Eiweiß abgeschieden. Es ist, wenn man die frischen [277] Autolysate so rasch wie möglich den beschriebenen Operationen unterzieht, noch so wenig verändert, daß es zum größten Teil ausfällt. Mit Rücksicht auf die Säureempfindlichkeit des Invertins muß die erforderliche Säuremenge genau ausprobiert werden.

Beispiel: 98 S.E. Invertin in $\frac{1}{50}$ -essigsaurer Lösung aus der Alkoholfällung unterwarfen wir in 5 Anteilen der Adsorption. 20 E. in 1680 ccm versetzten wir mit 2,4 l Wasser und 3,33 l 3*n*-Essigsäure und trugen in die stark getrübe Flüssigkeit 610 ccm Suspension von salzsäurebehandeltem Kaolin (134 g) ein, so daß die Adsorption bei einer Verdünnung von 1 S.E. in 500 ccm $\frac{1}{2}$ -Essigsäure geschah. Die Suspension wird so rasch wie möglich auf einer breiten Steinzeugnutsche mit doppelter Lage Filterpapier abgesaugt, was nicht mehr als 5 Minuten dauern soll. Die Restlösung enthielt noch 1,22 E., der Adsorptionswert hat also 0,14 betragen. Nach dem Auswaschen trugen wir das Adsorbat in Porzellanschalen ein und verrührten es, um zu eluieren, mit 1,5 l 0,05proz. Ammoniak. Die Elution wurde auf mehreren Nutschen durch gehärtete Filter gesaugt und mit Essigsäure neutralisiert. In diesem Zustand sammelte man [278] die ganze Menge. Aus den angewandten 98 E. erhielten wir bei einer Elutionsausbeute von 87 % 86 S.E. Die gesamte Flüssigkeit dampften wir im Vakuumapparat bei 13 bis 14° auf 1,57 l ein.

Die für die Eiweißausfällung erforderliche Säuremenge ergab sich beispielsweise aus folgenden Vorproben:

1. 5 ccm der eingengten Elution (0,250 E.) wurden mit 1 ccm 20proz. CaCl_2 und mit 0,2 ccm $\frac{1}{2}$ - H_2SO_4 versetzt, durchgeschüttelt und rasch zentrifugiert. Nach höchstens 4 Minuten konnte die von der Fällung getrennte Lösung mit einem weiteren Tropfen Schwefelsäure geprüft werden. Sie trübte sich; die Säure hatte also nicht gereicht.
2. Eine gleiche Probe wurde mit 0,4 ccm $\frac{1}{2}$ - H_2SO_4 versetzt. Ein Teil der zentrifugierten Flüssigkeit blieb mit Schwefelsäure klar; ein anderer Teil, mit etwas CaCO_3 neutralisiert und quantitativ bestimmt, enthielt 0,185 E.; also Enzymverlust 25 % durch Säurewirkung.
3. Ebenso mit 0,3 ccm $\frac{1}{2}$ - H_2SO_4 ; ebenfalls klar auf Säurezusatz. Die Ausbeute, bei idealer Filtration, betrug 0,222 E., der Verlust 11 %.
4. Mit 0,25 ccm $\frac{1}{2}$ - H_2SO_4 Ausbeute 0,244 E., also 2 % Verlust.

Die Ausfällung von Eiweiß nahmen wir in vielen (13) Anteilen vor, um die Versuchsdauer tunlichst abzukürzen und Invertinzerstörung durch die Säure zu vermeiden. Je 120 ccm (6 S.E.) versetzten wir mit 24 ccm 20proz. CaCl_2 -Lösung, wodurch eine starke Trübung entstand, und mit 6 ccm $\frac{1}{2}$ -Schwefelsäure, die eine dichte, sich zusammenballende Proteinfällung erzeugte. Mittels einer kleinen, sehr rasch an- und auslaufenden Zentrifuge trennte man die Enzymlösung vom Niederschlag und neutralisierte sie spätestens 5 Minuten nach Versuchsbeginn mit einer kleinen Menge gefällten Calciumcarbonats. Das gesamte Filtrat enthielt 72,0 E., also 91 %; die Ausbeute wäre ohne das Zurückbleiben von Invertinlösung in der abzentrifugierten Eiweißfällung quantitativ gewesen. Nach Einengen im Vakuum auf 510 ccm und zweitägiger Dialyse betrug die Ausbeute 65 S.E.

In diesem Beispiel (Nr. 1, Tab. 5, ähnlich Nr. 2 und 3) ist das Invertin allein durch die Ausfällung des durch das Kaolin mitgeführten Proteins 5,6mal konzentrierter geworden; der Saccharasewert betrug 1,08 (Zeitwert 0,93). Das Ergebnis war durch Anwendung invertinreicher Hefe (Zeitwert 145) zu [279] übertreffen. Der Adsorptionswert des Kaolins war dann viel günstiger, nämlich 0,30. Die Saccharasekonzentration stieg vom Zeitwert 62 des Autolysates bei der geschilderten Reinigung auf 1,79 (Zeitwert 0,56; Nr. 5 der Tab. 5). Alle diese Präparate gaben starke Hefegummireaktion, während die Millonreaktion negativ und die Ninhydrinprobe schwach ausfiel.

Tabelle 5.
Invertin nach der Alkoholfällung, Kaolinadsorption und Enteiweißung.

Nr.	Saccharaseeinheiten				S.W.	
	Autolys.	Lösg. aus der Alkoholfällung	Ads. an Kaolin	Eluiert aus Kaolin	eiweißhaltig	vom Eiweiß befreit
1	111	104	92,0	80	0,192	1,08
2	31	28	26,6	21,5	—	1,00
3	21,4	17,3	16,7	15,5	0,177	0,985
4	3,27	2,84	2,20	1,98	0,156	—
5	53,1	48,8	42,0	33,6	—	1,79

D. Tonerdeadsorption bis zur Grenze des Leistungsvermögens.

Die beschriebenen Invertinlösungen aus frischen Neutralautolysaten dienen als Ausgangsmaterial für Adsorption durch Tonerde mit dem Ziel, das Enzym möglichst vollständig von seinen Begleitstoffen zu trennen. Dabei ist zu beachten, daß der Saccharase noch andere Kohlehydrate spaltende Enzyme beigemischt sind und daß alle diese Enzyme auch Zersetzungsprodukte (inaktiviertes Enzym) und Vorstufen enthalten können. Die Adsorptionsmethode ist nämlich bis jetzt nur wenig für die Trennung des Enzyms von diesen nächst verwandten Stoffen ausgebildet worden.

Die Adsorptionsmethode wird im folgenden öfters so gehandhabt, daß eine Fraktionierung erfolgt, nämlich so, daß ein Teil des Enzyms mit Tonerde weggenommen und die Restlösung für sich weiter verarbeitet wird (Voradsorption). Zumeist wird aber die Hauptmenge (80 bis 90 % des Enzyms) des Invertins aufgenommen und vollständig oder fraktionenweise eluiert. Für alle Versuche diente ein und dasselbe Präparat [280] des Aluminiumhydroxyds C. In einigen Fällen erfolgte die Adsorption aus neutraler Lösung, zu allermeist in schwach saurer Lösung, in diesem Falle, übereinstimmend mit unseren früheren Angaben, mit höheren Adsorptionswerten.

Im Einklang mit den voranstehenden Angaben von H. KRAUT und E. WENZEL fanden wir maximale Adsorptionswerte bei $p_H = 5,0$ und den Verlauf der Adsorptionswerts- p_H -Kurve steiler werdend bei zunehmender enzymatischer Reinheit des Invertins (Abb. 1). Die geeignetste Verdünnung, um mit maximalen Adsorptionswerten zu adsorbieren, war von Fall zu Fall zu ermitteln. Die rechte Verdünnung war bei der erstmaligen Anwendung der Tonerde 250 ccm für 1 S.F., bei höherem

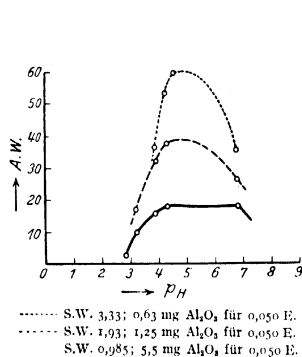


Abb. 1. A.W.- p_{H} -Kurven für Präparat B in 3 Reinheitsstufen in der Verdünnung von 1 E. in 500 ccm.

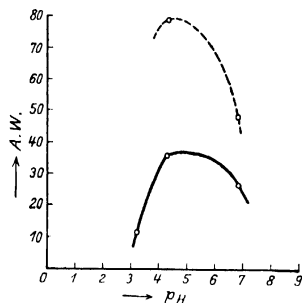


Abb. 2. A.W.- p_{H} -Kurven für Präparat A nach der ersten Tonerdeads. (S.W. 2,43) in Verdünnung 1:50 und 1:500 ccm.

Reinheitsgrad dagegen war der Adsorptionswert in konzentrierter Lösung größer (1 E. in 50 ccm). Die Abb. 2 und die [281] Kurven IIIa und IIIb der Abb. 5 zeigen, daß ein Präparat vom Zeitwert 0,41 bzw. 0,44 mit Adsorptionswert 78 bzw. 98 aus der konzentrierteren, mit Adsorptionswert 37 bzw. 72 aus der 10mal bzw. 5mal verdünnten Lösung adsorbiert wird. Der Sinn dieses Unterschiedes wird in der voranstehenden Abhandlung von H. KRAUT und E. WENZEL eingehend erläutert. Der Grund dieser Erscheinung beruht zum Teil auf dem wechselnden Adsorptionsverhalten der mit dem Invertin nicht zusammenhängenden Begleitstoffe. Es wird zudem bei der Erklärung zu berücksichtigen sein, daß im Falle der rohen Enzymlösung in verdünnter, namentlich saurer Lösung erfolgende hydrolytische Dissoziationen adsorptiv locker zusammenhängender Gemische von Enzym und Fremdstoffen eine Rolle spielen, während im reinen Zustand durch die Verdünnung und den Zusatz von Säure auch ein Zerfall der adsorptiv enger verbundenen Systeme von Invertin + Koadsorbentien eingeleitet werden kann.

Die Adsorptionswerte sind, wie einige Beispiele in der Tab. 6 zeigen, im Vergleich zu den früheren hoch gesteigert worden. Sie sind 6- bis 7mal höher als die besten in unseren früheren Arbeiten. Diese Werte haben natürlich nicht die Bedeutung von Konstanten; sie sind ja ungemein abhängig von der Sorte und Beschaffenheit der Tonerdepräparate, außerdem von den Bedingungen der Adsorption. Das Altern unserer Tonerde C im Laufe von 7 Monaten schien indessen keinen beträchtlichen Einfluß zu haben; das Adsorbens ist nur immer wieder mit Glaskugeln auf der Maschine geschüttelt worden. Die Umstände, auf denen die Verbesserung der Adsorption, nämlich die Steigerung der Adsorptionswerte beruhte, waren: zunehmende Reinheit der Präparate, Anwendung der jeweils geeigneten Verdünnung und optimalen Acidität.

Es ist allerdings zweifelhaft, ob für die präparativen Zwecke die Erzielung optimaler Adsorptionswerte durch geeignete Acidität so vorteilhaft ist. Es mag sein, daß die Adsorption bei weniger günstigem p_{H} , also mit der dann erforderlichen größeren Tonerdemenge, mehr auswählend vonstatten geht als bei optimaler Acidität.

[282] Tabelle 6. Adsorptionswerte der Tonerde für Invertin verschiedener Reinheit.

Nr.	Autolysat	Vorbehandlung	S.W.	Acidität	Verd. 1 E. in ccm	Ads.-Grad	A.W.	Zitat
1	frisch; sauer	keine	< 0,0066	schwach sauer	—	—	0,17	I. Abh., S. 67
2	frisch; sauer	keine	< 0,0066	schwach sauer (28% Aceton)	—	—	0,74	I. Abh., S. 67
3	sauer; 6 Wochen gealtert	Kaolin ohne Aceton	< 0,0066	äußerst schwach sauer	3000	97	1,2	IV. Abh., Tab. 1, Nr. 16
4	sauer; 6 Wochen gealtert	Kaolin mit Aceton	< 0,0066	äußerst schwach sauer	4500	78	4,3	IV. Abh., Tab. 1, Nr. 19
5	sauer; lang gealtert	Kaolinsorption	1,67	schwach sauer	1400	94,5	19,5	IV. Abh., Tab. 1, Nr. 28
6	frisch; sauer	eine Tonerdefraktionierung	2,7	neutral	40	95	17,0	V. Abh., Tab. 13, Präp. k ₁
7	sauer; lang gealtert	mehrmalige Tonerdefraktionierung	3,7	n ₄₀ -Essigsäure	40	77	30,0	V. Abh., Tab. 11, Präp. g ₇
8	neutral; frisch	Alkoholfäll., Kaolins., enteiweißt, Tonerdeads.	2,43	n ₂₅₀₀ -Essigsäure	50	90	77	diese Abh., Präp. A
9	ebenso; invertinreiche Hefe	Alkoholfäll., Kaolins., enteiw., 3 Vorads., 2 Ads.	4,20	n ₁₀₀₀ -Essigsäure	57	84	129	diese Abh., Präp. D
10	neutral; frisch	Alkoholfäll., Kaolins., enteiw., 4 Vorads., 2 Ads.	3,37	n ₁₀₀₀ -Essigsäure	61	86	162	diese Abh., Präp. C
11	ebenso	ebenso + 1 Ads.	4,75	n ₁₀₀₀ -Essigsäure	50	93	196	diese Abh., Präp. C

[283] Unsere präparative Anwendung der Tonerdeadsorption war eng verbunden mit der Untersuchung über Enzymadsorption von H. KRAUT und E. WENZEL¹, deren erster Teil vor einigen Monaten veröffentlicht wurde und deren Fortsetzung die voranstehende Abhandlung enthält. Die Adsorptionsmethode wird nämlich durch Prüfung der Adsorptionskurve des Invertins in jedem Reinheitszustand vom Autolysat bis zum Ende so geleitet, daß sich das Adsorptionsverhalten mehr und mehr und schließlich fast ganz dem eines einheitlichen Stoffes nähert. Einen solchen Fall zeigt die Abb. 3. Sie gibt die Adsorptionskurve eines unserer Invertinpräparate wieder vom Saccharasewert 2,14 (Zeitwert 0,47) nach Voradsorption und erster und zweiter Tonerdeadsorption (Präp. A der Tab. 8). Bei den letzten Vornahmen ist eine Wirkungseinbuße von 39 % erfolgt, ohne welche der Saccharasewert 3,58 gewesen wäre. Eine so schöne Form der Adsorptionskurve ist indessen

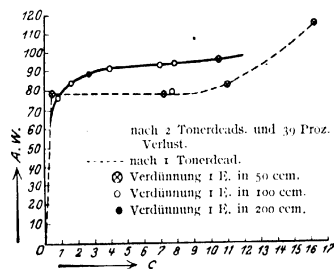


Abb. 3. Adsorptionskurven von Präparat A in 2 Reinigungsphasen.

¹ Diese Zs. Bd. 133, S. 1 [1923/24].

bei wiederholter Anwendung der Tonerdeadsorption nicht immer erreicht worden. Das beste Präparat dieser Gruppe, ein aus invertinreicher Hefe stammendes Präparat vom S.W. 6,67 (Zeitwert 0,15), das durch Voradsorption, Adsorption, erneute Adsorption und dritte Adsorption gereinigt wurde, ergab nach 11% Verlust (beim dreitägigen Aufbewahren) eine Adsorptionskurve, Abb. 4, die noch abtrennbare Beimischungen anzeigt. Ebenso war auch an dem besten Präparat der V. Abhandlung (Tab. 11, Präp. g₈, S.W. 5,35) nicht das Adsorptionsverhalten [284] eines reinen

Stoffes beobachtet worden, ein Ende der systematischen Anwendung des Adsorptionsverfahrens also nicht erreicht¹.

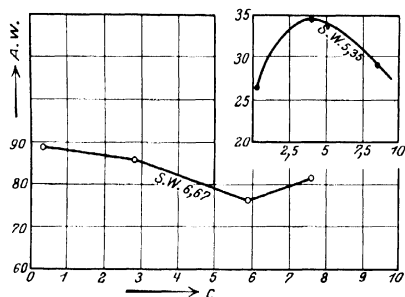


Abb. 4. Adsorptionskurven von Präp. D (S.W. 6,67) und Präp. g₈ (Abb. V, Tab. 11, S.W. 5,35).

Die Adsorption mit Tonerde suchen wir also derart anzuwenden, daß das Ende der Wirkung des Adsorbens erreicht wurde. Die Begleitstoffe (wie Hefegummi, die Ninhydrinreaktion gebenden Stoffe und andere), die nach dieser Methode überhaupt in irgendeinem Falle abgetrennt werden konnten, müssen in jedem Beispiel abgetrennt

werden. Der Zeitwert muß in jedem Fall so weit gesteigert werden, als es mit dem gegebenen Material von Hefeautolysat nach diesem Verfahren möglich ist. Die Adsorptionskurve soll sich der eines einheitlichen Stoffes annähern. Ist aber dieses Ziel erreicht, so zeigt es sich, daß das Invertin dennoch von der Einheitlichkeit eines reinen Stoffes weit entfernt ist. Dieselbe Kritik ist geboten, wenn mit der Adsorptionsmethode analoge Erfolge bei den aktiven Stoffen der Heilseren oder z. B. bei der Reinigung von Insulin angestrebt werden. Die gefundene Adsorptionskurve ist nämlich nicht die des Invertins, sondern die eines invertinführenden Begleitstoffes, genauer die eines Aggregates, bestehend aus Invertin und den ihm am nächsten verwandten Stoffen (wie andere Enzyme, Zersetzungsprodukte und [285] Vorstufen der Enzyme) zusammen mit, d. h. adsorptiv verbunden mit einem Koadsorbens oder mit mehreren untereinander adsorptiv verbundenen Koadsorbentien. Der erreichte Zustand ist eine Grundlage für weiter eindringende Untersuchungen. Es ist zu ermitteln, welche Änderungen in den Adsorptionsbedingungen die Assoziation des Invertins mit seinen Koadsorbentien derart beeinflussen, daß mit demselben Adsorbens, außerdem und wohl leichter mit andern Adsorbentien entweder ein Teil der Begleitstoffe oder das Invertin selbst mehr auswählend adsorbiert wird. Aber diese Untersuchung wird zu einer Schranke gelangen. Die weiteren Erfolge der Adsorptionsmethodik werden mit Verlust an Beständigkeit der Saccharase bezahlt werden. Dadurch wird die Möglichkeit beschränkt, zum reinen Enzym vorzudringen.

¹ Siehe dazu H. KRAUT und E. WENZEL, Diese Zs. Bd. 133, S. 1 [1923/24], Kurve 3 der Abb. 6, S. 14.

Die besten Präparate der hier behandelten Art kommen nur sehr schwer, manche auch nicht, zu so hohen enzymatischen Konzentrationen wie das Invertin aus gealterten Autolysaten. Dies ist der Fall, trotzdem sich die neuen Präparate durch ihre Beständigkeit gegenüber dem Adsorbens auszeichnen und wiewohl auf dem ganzen neuen Wege der Reinigung Schädigung der Zeitwerte durch Inaktivierung vermieden werden konnte. Diese neuen Präparate sind gegen Zersetzung im Tonerdeadsorbat geschützt, wie sie bei dem Invertin aus gealterten Autolysaten früher beobachtet wurde, und sie sind in dieser Beziehung weit beständiger als die im Abschnitt II zu behandelnden Präparate aus frischen, von Eiweiß sofort befreiten Autolysaten. Erst in der Dialyse traten Enzymverluste von wechselnden Beträgen ein, manchmal kleine Verluste, in anderen Fällen Einbußen bis zu 60 %. Der Vergleich mit unseren anderen Arbeitsweisen zeigt uns, daß wir aus denselben Autolysaten mit den Adsorptionsmethoden Invertin von höheren Zeitwerten zu gewinnen imstande wären, wenn wir wie früher die Autolysate durch die enzymatischen Vorgänge der Alterung verbessern würden. Die analytische Untersuchung im IV. Abschnitt lehrt, daß die enzymatische Konzentration der Präparate dieses I. Abschnittes durch die Assoziation der Saccharase mit dem tryptophanreichen Begleitstoff herabgedrückt wird.

[286] Von den folgenden Tabellen gibt Nr. 7 einen Vergleich der nach unseren verschiedenen Verfahren gewonnenen besten Präparate und Nr. 8 stellt einige Präparate der hier behandelten Isolierungsweise zusammen, von denen nur ein Beispiel beschrieben werden soll. Es ist dasselbe Präparat C, dessen Adsorptionsverhalten im Laufe der Reinigung in der Abb. 5 dargestellt ist.

Tabelle 7. Invertinpräparate der verschiedenen Darstellungsweisen.

Zitat	IV. Abh.	III. Abh., Präp. I, m, q	V. Abh., Abschn. II, D	V. Abh., Tab. 13, Präp. m ₂	diese Arbeit, Tab. 8, Präp. D
Autolysat	gealtert	gealtert	gealtert	gealtert	frisch, neutral aus invertin- reicher Hefe
Verfahren der Isolierung	Kaolin- adsorpt. aus sehr verd. saurer Lösung	Bleifällung, Tonerde- adsorption, eine oder zwei weitere Bleifällungen	Alkoholfällung, Kaolinads. aus verd. mögl. saurer Lösung (S.W. 3,52), Tonerdeads.	Alkoholfällung, Kaolinads. aus mögl. saurer Lösung Frakt. durch Tonerde	Alkoholfällung, Kaolinads., Eiweißfällung, systematische Tonerde- adsorption
Reinheits- grad					
Zeitwert	0,5	0,30—0,20 (meist ind. best.)	0,187	0,163	0,15
S.W.	2	3,33—5	5,35	6,14	6,67
If	122	200—300	325	374	406

Beispiel:

Die durch Kaolinadsorption gereinigte, von Eiweiß befreite Invertinlösung von 65 E. und S.W. 1,08 ließ sich durch Tonerde C nur mit sehr ungünstigem Adsorptions-

wert adsorbieren, wie die Kurve I zeigt. Man erkannte aus ihr, daß es angezeigt war, durch Voradsorption mit kleinen Tonerdemengen die Lösung von Begleitstoffen zu befreien, die das Adsorbens in erster Linie beanspruchen. Dies geschah in 2 Malen

[287] Tabelle 8.
Invertin aus frischen Neutralautolysaten; Adsorption mit Tonerde nach Entweißen.

Präparat; S.W. nach Kaolinads.	Adsorptions- vornahme	Acidität	Verd. r E. in ccm	Ads.- Grad	A.W.	El.-Ausbeute ¹ , Prozent vom ads. Invertin	Dialys.-Verluste Proz.	S.W. ²
A 1,00	Vorads.	neutral	50	5,3	1,4	—	—	—
	I. Ads.	n/20-Natrium- acetat	500	87	19,4	59,5 (85)	—	2,43
	II. Ads.	n/2500-Essigs.	50	90	77	61 (78)	39	2,14 (3,58)
B 0,985	I. Ads.	neutral	500	92	18,2	67 (88)	—	1,93
	II. Ads.	n/2500-Essigs.	50	95	40,2	54 (77)	—	3,33
	III. Ads.	n/5000-Essigs.	50	92	51	82 (95)	63	1,37 (3,45)
C 1,08	Vorads.	neutral	200	5,2	4,1	—	—	—
	Vorads.	neutral	200	10,1	9,8	—	—	—
	I. Ads.	n/1000-Essigs.	250	80	41,2	90	—	2,27
	Vorads.	n/1000- „	55	7,1	39	—	—	—
	II. Ads.	n/1000- „	63	88	115	83	—	3,37
	Vorads.	n/1000- „	50	17	210	37,5	—	—
	III. Ads.	n/1000- „	61	86	162	98	—	4,75
	IV. Ads.	n/1000- „	50	94	196	90	15	4,35 (5,00)
	Vorads.	neutral	50	9,1	24	—	—	—
	Vorads.	neutral	56	20,7	50	—	—	2,27
D 1,79	I. Ads.	n/1000-Essigs.	250	88	63	95	21 gew. D. 21 fl. D.	2,45 (3,13)
	II. Ads.	n/1000-Essigs.	50	80	83	75		
	Vorads.	neutral	50	13,5	46	—	5	3,58 (3,85)
	III. Ads.	n/1000-Essigs.	57	84	129	88	—	4,20
							14	6,67

unter [288] Abtrennung von 4 und 10% des Invertins. Das Adsorptionsverhalten des Enzyms änderte sich dabei beträchtlich (Kurve II). Das Invertin war nach dieser Reinigung mit dem Adsorptionswert 41 für den Adsorptionsgrad 80 adsorbierbar.

Tabelle 9. Beispiel C der planmäßigen Tonerdeadsorption.

Angew. 58 E. vom S.W. 108 nach Kaolinads. u. Eiweißfällung;	Ads.-Kurve I, Abb. 5
Vorads. (4,2 %) in Verd. 1 E. in 200 cem, neutral, mit 0,6 g bei A.W. 4,1. Restlösung 56,7 E.	
Vorads. (10,1 %) unter denselben Bed. mit 0,6 g bei A.W. 9,8. Restlösung 50,8 E.; weiter verarb. 49 E.	Ads.-Kurve II, Abb. 5
I. Ads. $n/_{1000}$ -Essigs., 1 E. in 250 cem, mit 0,05 g bei A.W. 41,2; Ads.-Grad 80.	
Elution (n. Vorel. von 2,25 E. mit NH_3) mit Phosph., einged., dialys. 35,3 E.; S.W. 2,27, weiter verarb. 25,5 E.	Ads.-Kurve III a u. III b, Abb. 5
Vorads. (7,1 %) $n/_{1000}$ -Essigs., 1 E. in 55 cem; mit 0,053 g bei A.W. 39; el. S.W. 0,7. Restlösung 23,7 E.	

¹ Die eingeklammerten Zahlen enthalten die Gesamtelutionsausbeute bei fraktionierter Elution.

² Die eingeklammerten Saccharasewerte sind aus der Wirksamkeit vor dem Eindampfen und der Dialyse und dem Trockengewicht nach dieser abgeleitet.

Tabelle 9. (Fortsetzung.)

II. Ads.	$n_{/1000}$ -Essigs., 1 E. in 63, mit 0,182 g bei A.W. 115, Ads.-Grad 88. (Restlösung S.W. 0,80.) Elution mit Phosph. 17,4 E. (83 %), nach Dial. 16,9 E. S.W. 3,37, nach 8 Tagen 2,76, weiterverarb. 12,3 E. Vorads. (17 %) $n_{/1000}$ -Essigs., 1 E. in 50, mit 0,01 g bei A.W. 210, mit Ads. von 2,1 E. zerstört 71 %. Restlösung 10,2 E.	Ads.-Kurve IV, Abb. 5
III. Ads.	$n_{/1000}$ -Essigs., 1 E. in 61, mit 0,053 g bei A.W. 162, Ads.-Grad 86. Elution 8,2 E. (98 %), nach Dial. 8,2 E., filtr. von etwas Tonerde 7,4 E., S.W. 4,75. (10,4 % N; 8,8 % Tryptophan.)	Ads.-Kurve V, Abb. 5
IV. Ads.	$n_{/1000}$ -Essigs., von 2 E. in 100 ccm mit 9,5 mg 1,87 E., A.W. 196. Elution 1,68 E., nach Dialyse 1,55 E., nach Filtr. und El.-Dialyse 1,32 E. S.W. infolge dieses Verlustes 4,35 (S.W. 5,00). (10,6 % N; 9,4 % Tryptophan.)	

[289] Es ist wahrscheinlich, daß es sich dabei um eine kleine Menge nicht mehr unveränderten, durch Säure nicht mehr fällbaren Proteins handelt. Auch im weiteren Verlauf der Reinigung erschien es noch mehrmals angezeigt, Voradsorption oder fraktionierte Adsorption auszuführen. Die Adsorptionskurve IV, die mit der Elution nach zweimaliger Durchführung der Tonerdeadsorption ermittelt wurde, zeigt, daß ein Teil des Invertins leichter adsorbierbar ist, als die Hauptmenge. Es wurde versucht, mit Tonerde die leichtest adsorbierbare Fraktion zu isolieren. Mit einem Adsorptionswert von 210, dem höchsten bisher beobachteten, trennten wir 17 % des Enzyms ab. Dieser Teil war leider im Gegensatz zur Hauptmenge und zu allen anderen hier untersuchten Invertinpräparaten so unbeständig bei der Adsorption, daß bei sofortiger Bestimmung des Adsorbates 71 % vom aufgenommenen Invertin fehlten. Während das Invertin zuvor beim Adsorptionsgrad 75 mit A.W. 151 adsorbierbar war, ergab sich danach bei demselben Adsorptionsgrad A.W. 162.

Außer diesen Fraktionierungen des Invertins durch Voradsorption ist das Invertin 3mal in seiner Hauptmenge der Tonerdeadsorption unterworfen worden. Nach der ersten solchen [290] Reinigung ließ sich auf Grund des Vergleichs der Adsorptionskurven IIIa und IIIb, die mit der Verdünnung von 1 S.E. in 250 und 50 ccm bestimmt sind, annehmen, daß sich die Invertinlösung, nachdem sie zuvor an den aus konzentrierter Lösung leichter adsorbierbaren Fremdstoffen ärmer gemacht worden, nun durch Adsorption von den in konzentrierter Lösung schlechter adsorbierbaren Begleit-

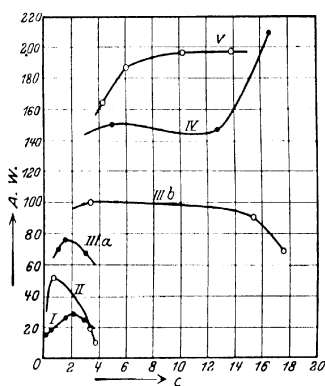


Abb. 5. Adsorptionskurven von Präparat C in verschiedenen Reinheitsstufen.

stoffen trennen lassen würde. Die Adsorption aus konzentrierterer Lösung ergab einen viel günstigeren Adsorptionswert. In dieser Konzentration (1 E. in 50 ccm) wurde daher gearbeitet.

Bei der präparativen Ausführung der Adsorption begegnete man öfters Abweichungen in den Adsorptionswerten von den in kleineren Vorversuchen, z. B. bei Bestimmung der Kurven, gefundenen Zahlen. Die Reproduzierbarkeit der Versuche, namentlich bei Änderung des Maßstabes, ist keine vollkommene¹. Es kamen in einzelnen Fällen sogar große, noch nicht erklärliche Abweichungen vor. Beispielsweise war bei der vierten Adsorption, ausgeführt mit 2 E., der A.W. (196) erheblich größer als die Adsorptionskurve der angewandten Invertinlösung vorhersagte.

Die Arbeitsweise soll an der ersten Tonerdeadsorption beschrieben werden, die nach der Reinigung durch Voradsorption mit 49 E. ausgeführt wurde. Mit dieser Menge arbeitete man in fünf Anteilen: 9,8 E. brachten wir unter Zusatz von 2,45 ccm $\frac{1}{1}$ -Essigsäure auf das Volumen von nahezu 2,5 l. Die Tonerdesuspension (0,191 g Al_2O_3 in 60 ccm) trug man auf einmal unter heftigem Umschütteln ein. Dann trennten wir die Restlösung vom Adsorbat in der Zentrifuge mit sechs $\frac{1}{2}$ -l-Bechern. Die Adsorbate der einzelnen Chargen verrührte man, um sie auszuwaschen, sorgfältig mit destilliertem Wasser und sammelte alle fünf, zusammen mit 2 $\frac{1}{2}$ l Wasser. [291] Darauf trennten wir wieder mit der Zentrifuge die gesamte Tonerde vom Waschwasser und bewirkten in den Zentrifugenbechern durch Verrühren mit dem Eluens die Freilegung des Enzyms. In unserem Fall wurde dieser Prozeß in Fraktionen ausgeführt, mit 0,05proz. Ammo-

• Tabelle 10. Reaktionen einiger Invertinpräparate.

Reaktion, ausgeführt mit	MILLON 4 mg	Ninhydrin 2 mg	Tryptophan 5—14 mg	Hefegummi	
				nach SALKOWSKI 5 mg	FEHLING nach Erhitzen mit Säure 5 mg
Präparat A					
nach I. Ads.	negativ	schwach	—	gering	—
nach II. Ads.	..	spurenweise	—	negativ	—
Präparat B					
nach I. Ads.	..	schwach	—	mittelstark	—
nach II. Ads.	..	schr schwach	—	—	spurenweise
nach III. Ads.	..	spurenweise	—	negativ	negativ
Präparat C					
nach I. Ads.	..	schwach	sehr stark	mittelstark	—
nach II. Ads.	..	äußerst schwach	—	gering
nach III. Ads.	..	spurenweise	negativ	negativ
Präparat D					
nach I. Ads.	..	äußerst schwach	mittelstark	—
nach II. Ads.	..	spurenweise	—	—
nach III. Ads.	negativ	negativ

¹ Nicht immer konnten die Bestimmung der Adsorptionskurven und die präparative Verarbeitung, aus der der Adsorptionswert für einen gewissen Adsorptionsgrad hervorging, zu gleicher Zeit vorgenommen werden. Wenn aber das Invertin beim Stehen der Lösung einer teilweisen Inaktivierung anheimfiel, so wurde der Adsorptionswert erniedrigt und in manchen Fällen die Adsorptionskurve verändert.

niak ein kleiner Teil eluiert und die Hauptmenge durch zweimalige Behandlung mit 0,5proz. Diammonphosphat (zuerst 650, dann 360 ccm). Die vereinigten Phosphat-elutionen, im Vakuum auf 250 ccm eingeengt und durch 3tägige Dialyse von Elektrolyten befreit, ergaben 35,3 E. vom S.W. 2,27. Für die Bestimmung der enzymatischen Konzentration ist die Lösung in allen Fällen nach der Dialyse vollends durch Elektrodialyse gereinigt worden.

Durch zwei weitere Adsorptionen erhöhte sich die enzymatische Konzentration auf S.W. 3,37 und 4,75. Damit war das Ende der Nützlichkeit des Verfahrens erreicht. Eine [292] nochmalige, d. i. vierte Adsorption ergab keine Verbesserung mehr, sondern eine scheinbare kleine Abnahme des Saccharasewertes, bedingt durch Enzymeinbuße bei der Dialyse, der ersten, die im Gang dieses Versuches vorkam.

Über die Reaktionen der Fremdstoffe, die dem Invertin hartnäckig zu folgen pflegen, gibt die Tab. 10 Aufschluß. Der Hefegummi war schwer vollständig zu beseitigen. Diese Präparate C und D, ähnlich die anderen dieser Gruppe, gaben nach der ersten Tonerdeadsorption noch einen kräftigen Niederschlag mit Fehlingscher Lösung. Auch die zweite Adsorption beseitigte den Hefegummi nicht vollständig. Nach der dritten enthält das Invertin endlich keine Spur von Hefegummi mehr. Die Tryptophanreaktion war positiv und zwar sehr stark; die Millonprobe war bei allen diesen Präparaten vollkommen negativ, nur eine schwache bräunliche Färbung trat ein.

II. Verarbeitung frischer Neutralautolysate unter frühzeitiger Ausfällung von Eiweiß.

(Tryptophanarmes und tryptophanfreies Invertin.)

A. Enteiweißung sofort nach der Autolyse.

Die frischen Neutralautolysate zeigten gegen Säure dasselbe Verhalten, wie es J. MEISENHEIMER, ST. GAMBARJAN und L. SEMPER¹ an Hefepreßsäften beobachteten und mit Vorteil anwandten, um durch Beseitigung von Eiweiß das Invertin reiner zu erhalten. Die Menge des Eiweißniederschlags betrug nämlich $\frac{1}{3}$ bis $\frac{1}{2}$ der Trockensubstanz des Hefepreßsaftes. Bei den mit saurer Reaktion gewonnenen frischen Autolysaten und bei allen gealterten bot sich uns bisher keine Möglichkeit, die Eiweißstoffe für dieses Verfahren genügend unverändert zu halten, während sich auf die Fällung durch Bleiacetat, besonders mit gealterten Autolysaten, die Isolierungsweise der III. Abh. gründen ließ. So wie nach dieser aus jungen Neutralautolysaten mit Bleiacetat das Eiweiß fast ohne Invertin ausfällt, so geschieht es auch bei der Fällung mit Säure. Hingegen enthält der [293] Proteinniederschlag nach einer noch unveröffentlichten Untersuchung von R. WILLSTÄTTER und W. GRASSMANN den größten Teil der Hefeprotease.

Zur Fällung fanden wir Schwefelsäure und Salzsäure geeigneter als Oxalsäure. Wenn der Fällungspunkt bei $p_H^* = 3,5$ bis 4 erreicht ist, so wird die Abscheidung

¹ Biochem. Zs. Bd. 54, S. 108 [1913].

durch Zugabe weiterer Säuremengen vervollständigt, die ganz an den Niederschlag gebunden werden. Das Invertin leidet infolgedessen gar nicht, wie die Versuche der Tab. II zeigen.

Beispielsweise wurden 4,81 Autolysat, enthaltend 40 E., mit 212 ccm 2*n*-Schwefelsäure unter tüchtigem Umschütteln versetzt. Der in der Zentrifuge abgetrennte Niederschlag enthielt das Eiweiß in geschontem Zustand. Es war frei von Phosphorsäure. Die Mutterlauge, mit Calciumcarbonat geschüttelt und filtriert, wies in 4,32 l 33,9 E. auf, d. i. 85 %, und sie enthielt ungeachtet der kurzen Autolysendauer eine reichliche Menge von Eiweißspaltprodukten, die starke Ninhydrinreaktion gaben.

Der Saccharasewert des angewandten Autolysates war 0,00795. Er stieg durch die Beseitigung von Eiweiß (aus 100 ccm Autolysat 2,21 g, d. i. 42 % des Trockengewichts) auf 0,0135 und nach Ausfällung von Calciumphosphat und 6tägiger Dialyse auf 0,054 (Zeitwert 18,5). Danach fiel die Millonprobe negativ aus, aber die Hefegummireaktion war kräftig.

Tabelle II. Ausbeute an Invertin bei der Abtrennung von Eiweiß.

Nr.	Menge Autol.	Ang. S.E.	Zur Fällung verbr. $\frac{1}{10}$ - Schwefelsäure ccm	Ideal filtr. Ausbeute nach Neutralisation		Wirkliche Ausbeute nach Neutralisation	
				S.E.	Proz. vom ang. Inv.	S.E.	Proz. vom ang. Inv.
1	50	0,326	6,25	0,323	99	—	—
2	531	4,10	56,2	3,90	95	3,49	77
3	4790	40,0	424	39,4	98	34,1	85
4	3980	33,2	291	31,2	94	26,7	81

[294] B. Vorreinigung durch Calciumphosphat-Alkohol-Fällung.

Die Fällung des Rohinvertins durch Alkohol ist auch bei dieser abgeänderten Isolierungsweise wichtig, da die von Eiweiß befreiten Autolysate alkohollösliche Stoffe enthalten, die auf die Kaolinadsorption sehr ungünstig einwirken. Aber in diesen Autolysaten zeigt das Invertin nach der Eiweißfällung große Empfindlichkeit gegen Alkohol, während es in der Eiweiß enthaltenden Flüssigkeit, wenn man nur die geeignete Acidität einstellt (Abschn. I, B), durch das Eiweiß geschützt wird. Der Hefegummi hat keine derartige Wirkung. Die Schwierigkeit läßt sich überwinden, indem man beim Fällern mit Alkohol das Invertin in die Form eines Adsorbates bringt, zweckmäßig mit tertiärem Calciumphosphat, dessen Anwendbarkeit für diese Adsorption schon in der I. Abh. (S. 84) erwähnt ist. Die Calcium- und Phosphationen der Lösung reichen an sich schon aus, um bei sorgfältigem Neutralisieren und Versetzen mit Alkohol das Invertin mindestens teilweise zu binden. Besser setzt man noch Calciumchlorid und Sekundärphosphat hinzu und fällt mit Alkohol, der die erforderliche Menge Ammoniak enthält. Dann gibt der Niederschlag auch beim Auswaschen kein Invertin ab, erst mit sehr verdünnter Essigsäure oder besser mit Mononatriumphosphat (I. Abh., S. 85) wird das Enzym vollkommen freigelegt.

Ein von Eiweiß getrenntes Autolysat, 3,7 l mit 24,8 E. versetzten wir zunächst mit 16 g $\text{Na}_2\text{HPO}_4 \cdot 12\text{H}_2\text{O}$ und 14,5 g $\text{CaCl}_2 \cdot 6\text{H}_2\text{O}$; dann nahmen wir die Fällung

mit Alkohol in 3 Anteilen vor, wobei auf jeden 1,33 l Alkohol mit 6 ccm $\frac{1}{1}$ -Ammoniak trafen. Die voluminöse Fällung enthielt alles Invertin. Es wurde abzentrifugiert, mit Wasser verrührt und vom Waschwasser getrennt, das 1,46 E. (6%) enthielt. Um zu eluieren, verrieben wir den Phosphatniederschlag mit 100 ccm 20proz. Mononatriumphosphat, verdünnten mit 1 l Wasser und ließen über Nacht stehen. Der Niederschlag wurde grobkristallin, das Filtrat enthielt 19,7 E. Eine Probe von 2,7 E., zur Bestimmung des Reinheitsgrades dialysiert und elektrodialysiert, ergab mit einer Enzymeinbuße von 28% einen [295] S.W. 0,188 (Zeitwert 5,3). Die Verdünnung des Enzyms war hauptsächlich durch den Gehalt an Hefegummi bedingt; das Präparat gab auch noch die Ninhydrinreaktion stark.

C. Einmalige und wiederholte Adsorption durch Kaolin.

Für die Adsorption mit Kaolin sind die frischen Autolysate nach den beiden Reinigungsvornahmen geeignet. Der Adsorptionswert ist (Tab. 12) vom Wert 0,007

Tabelle 12.

Adsorption aus frischen Neutralautolysaten mit (salzsäurebehandeltem) Kaolin.

Nr.	Vorbehandlung, Versuchsbedingungen	Ads.-Grad	A.W.	El.-Ausbeute, Proz. vom nds. Inv.
1	ohne Vorbehandlung	14	0,007	—
2	enteiweißt	10	0,010	—
3	fraktion. Autol.; I. Fr. (38% d. Inv.), enteiweißt.	10	0,010	—
4	fraktion. Autol.; Restfr.; enteiweißt	11	0,012	—
5	enteiweißt nach Phosphat-Alkohol-Fällung	80	0,240	58
6	enteiweißt; kurze Dialyse	36	0,036	—
7	„ nach 12 Tagen Dialyse	87	0,173	51
8	„ „ 17 „ „	75	0,190	54
9	dasselbe mit Glykokoll	60	0,171	—
10	„ „ Tyrosin.	87	0,166	66
11	„ „ Phenylalanin	81	0,153	64
12	„ „ Leucylglycin	83	0,157	64
13	„ „ Leucylglycylglycin	78	0,150	66
14	„ „ Hefeeiweiß	44	0,10	81
15	„ „ „ durch Papain abgebaut	35	0,066	—
16	„ „ Pepton ex Albumine.	19	0,036	—
17	„ „ Albumin	keine Adsorption	—	—

des Autolysates auf 0,20 gestiegen. In der 50proz. alkoholischen Mutterlauge sind nämlich Eiweißspaltungsprodukte zurückgeblieben, welche die Adsorption des Invertins durch Kaolin beeinträchtigten. Sie sind dialysierbar. Daher wird auch einfach durch Dialyse des enteiweißten Autolysates eine günstige Kaolinadsorption [296] ermöglicht (Nr. 6 bis 8 der Tab. 12). Die Außenflüssigkeit des Dialysators enthielt starke Ninhydrinreaktion gebende Stoffe, durch deren Beimischung zu einer gut adsorbierbaren Invertinlösung der Adsorptionswert herabgedrückt wurde. Einige Aminosäuren und Polypeptide, die wir prüften (Nr. 9 bis 13), üben nur geringe Wirkung auf die Adsorption aus. Dagegen wurde diese durch Abbauprodukte des Hefeeiweiß, dargestellt durch Hydrolyse mit Papain, herabgedrückt, stärker als von dem nativen

Hefeprotein selbst, noch mehr von Pepton aus Albumin, am meisten von Albumin selber. In diesen Fällen war die Menge der Zusätze gleich dem Trockengewicht der Invertinlösung und die Konzentration der zugesetzten Stoffe 1:1000. Die adsorptionshemmenden Stoffe erhöhen die Beständigkeit des Invertins im Adsorbat, daher auch die Ausbeute in der Elution (von 54 auf 81 %, vgl. Nr. 8 mit Nr. 14 der Tabelle).

Die präparative Aufgabe der Kaolinadsorption nach den beiden Vorreinigungen ist hauptsächlich die Abtrennung des Hefegummi. Es scheint, daß infolge des geringen Gehaltes dieser Invertinlösungen an Eiweißspaltungsprodukten der Hefegummi zum Teil dem Invertin hartnäckiger anhaftet und ihm in die Adsorbate und Elutionen folgt. Am günstigsten ist es, die Adsorption bei großer Verdünnung und in möglichst saurer Lösung vorzunehmen. Wie die Tab. 13 erweist, ist bei sehr kurzer Versuchsdauer die Anwendung von $n/2$ -Essigsäure mit einer Verdünnung von 1 E. in 2 l erträglich.

Tabelle 13.
Beständigkeit des Invertins im gereinigten Neutralautolysat gegen Säure

Nr.	Acidität	Verd. 1 S.E. in cem	Dauer der Einw. in Min.	Invertingehalt in S.E. vor nach der Einwirkung		Verlust in Proz. vom ang. Inv.
1	$n/2$ -Essigsäure	2000	10	0,050	0,0495	1
2	$n/2$ „	2000	20	0,050	0,0465	6
3	$n/4$ „	5000	20	0,050	0,0485	3
4	$n/2$ „	5000	20	0,050	0,0428	14
5	$3/4$ n- „	5000	20	0,050	0,0290	42

[297] Einige Beispiele für die Adsorption unter diesen Bedingungen gibt die Tab. 14 wieder. Bei günstigen Adsorptionswerten sind die Enzymverluste an Kaolin, auch an salzsäurebehandeltem, bedeutend, der Reinigungseffekt, der sich im Saccharasewert ausdrückt, durch Zerstörung des Enzyms daher teilweise kompensiert. Die Saccharase ist schon arm an Schutzstoffen, der Hefegummi schützt wenig.

Tabelle 14. Einmalige Adsorption mit salzsäurebehandeltem Kaolin.

Nr.	Acidität	Verd. 1 E. in cem	Ang. S.E.	Ads.-Grad	A.W.	Elutionsaus- beute, Proz. vom ads. Inv.	Präparat S.W.
1	$n/2$ -Essigsäure	300	0,150	59	0,147	62	—
2	$n/10$ „	2000	0,150	76	0,190	65	—
3	$n/2$ „	2000	0,150	80	0,24	37	—
4	$n/4$ „	5000	0,150	80	0,24	58	—
5	$n/2$ „	2000	4,00	96	0,23	43	0,91
6	$n/4$ „	5000	2,00	97	0,25	53	1,12

Die beiden Präparate Nr. 5 und 6 der Tab. 14 vom Saccharasewert 0,91 und 1,12 dürften nach den beobachteten Saccharaseverlusten Gehalte von mindestens 45 % an inaktiviertem Enzym haben. Die Inaktivierung am Kaolin war noch weitergehend, als wir natürliches Kaolin (ZETTLITZ) statt des salzsäurebehandelten anwandten. In den 2 Beispielen der Tab. 15 wurde das Invertin aus gereinigtem Autolysat durch zweimalige Adsorption mit unvorbehandeltem Kaolin bei raschester Versuchsausführung

(Charge von 4 bis 51, Verweilen des Invertins in Säure während höchstens 5 Min.) und Elution mit sehr verdünntem Ammoniak isoliert. Dabei ist es gelungen, den Gehalt an Hefegummi bis auf eine Spur herabzudrücken, während gleichzeitig die Ninhydrinreaktion ganz zum Verschwinden kam; die Millonprobe fiel negativ aus. Die enzymatische Wirksamkeit ist aber sehr ungünstig geworden: S.W. 0,16 und 0,21 (Zeitwert 6,20 und 4,74). Das zerstörte Invertin ist also vom aktiven nicht getrennt worden. Nach dem Maße der Enzymzerstörung am Kaolin (jedesmal $\frac{2}{3}$ bis $\frac{3}{4}$) [298] berechnet sich, daß die Präparate, wenn die Adsorptionen ohne Verlust vor sich gegangen wären, wahrscheinlich S.W. 3,33 und 4,0 (Zeitwert 0,30 und 0,25) gehabt hätten. Der Gehalt dieser beiden Präparate (1b und 2b) an Saccharase z. B. vom Zeitwert 0,2 wird daher ungefähr 80 und 67% betragen.

Während nach einer Kaolinreinigung die Präparate Nr. 5 und 6 der Tab. 14 noch einen geringen Tryptophangehalt aufwiesen, war das Präparat 1b der Tab. 15 von Tryptophan frei.

Tabelle 15.

Zweimalige Adsorption durch natürliches Kaolin. (Adsorption aus $\frac{n}{2}$ -Essigsäure.)

Nr.	Verd. r S.E. in ccm	Ang. S.E.	Ads.-Grad	A.W.	Elutionsaus- beute, Proz. vom ads. Inv.	Dial.- Verlust	Menge d. Präp., S.E.	S.W. des Präp.
1a	2000	4,00	98	0,255	32,5	—	—	—
b	5000	1,17	95	0,236	21,4	0	0,227	0,21
2a	2000	9,70	98	0,245	22,2	—	—	—
b	5000	2,12	70	0,149	37,3	21	0,435	0,16

III. Invertin aus gealterten Autolysaten.

(Tryptophanhaltiges und tryptophanfreies Invertin.)

Zum Vergleich mit den neuen Invertinpräparaten aus sehr rasch bereiteten, frischen Hefeauszügen sollen einige Darstellungen aus lange gealterten Autolysaten herangezogen werden.

A. Ein Präparat von R. WILLSTÄTTER und F. RACKE war durch Vorreinigung mit Kaolin in acetonhaltiger Lösung und durch aufeinanderfolgende Adsorption mit Tonerde und Kaolin gereinigt. Von den in der I. Abh. beschriebenen analogen Präparaten unterschied es sich dadurch, daß die Vorbehandlung mit Kaolin in Aceton weitergehend war. Sie hat 48 Stunden gedauert und zur Abnahme des Invertin-gehalts der Lösung um 37% geführt. Diese Abänderung des Verfahrens war in doppelter Beziehung von großem Einfluß. Das Präparat war viel weniger beständig als andere. Jede der sonst mit guter Ausbeute verlaufenden Vornahmen war in diesem Falle mit [299] großem Verlust verbunden, z. B. betrug bei der Elution aus dem Kaolin die Ausbeute nur 20%. Infolgedessen besaß das Enzym nach der Dialyse und dem Abdampfen zur Trockne beim Wiederauflösen nur den Zeitwert 5,3. Es läßt sich nach den genauen Aufzeichnungen schätzen, daß ohne die ungewöhnlichen Verluste durch Inaktivierung ein normaler Zeitwert von 0,7 gefunden worden wäre. Die länger

dauernde Behandlung mit Kaolin hatte eine Verarmung an schützenden Begleitstoffen zur Folge. Wie sonst bei der Adsorption durch Kaolin der tryptophanhaltige Begleitstoff in das Adsorbat übergeht, so ist er in diesem Falle durch die Voradsorption entfernt worden. Das Präparat enthält kein Tryptophan. Es gibt auch keine Millonreaktion; es ist in der Tat eiweißfrei.

B. Ein Präparat von R. WILLSTÄTTER, J. GRASER und R. KUHN (Abh. III, Tab. 7, Präp. n.; Zeitwert 0,636) war durch vollständige Ausfällung mit Bleiacetat, Tonerdeadsorption aus der Elution und durch wiederholte Fraktionierung mit Hilfe von Bleiacetat gewonnen. Entscheidend für die Natur des Präparats ist, daß es aus gealtertem Neutralautolysat stammt, also aus anfangs eiweißreichem, proteolytisch stark abgebautem Material. Es scheint, daß das Enzym sehr viel Eiweißspaltungsprodukte mitführte, und daß keine wirksame Fraktionierung erreicht wurde. Das Präparat gibt schwache Millonprobe und ist tryptophanreich.

C. Die Vorgeschichte, Isolierung aus gealtertem Neutralautolysat, war auch für ein weiteres Präparat, ein tryptophanreiches, bestimmend. Es war durch Alkohol-fällung vorgereinigt, dann durch Kaolinadsorption und zweimalige Adsorption an Tonerde gereinigt worden. Die erreichten Adsorptionswerte des Aluminiumhydroxyds in $\frac{1}{1000}$ -essigsaurer Lösung waren 72 beim ersten, 135 beim zweiten Male. Schließlich trat bei viertägiger Dialyse eine Aktivitätsabnahme um 20 % ein; der S.W. betrug daher nur 3,57 (Zeitwert 0,28).

D. Ein nach dem Verfahren der V. Abh., Abschn. D, S. 215, aus gealtertem, saurem Autolysat ohne Vorreinigung durch Kaolin-, dann durch Tonerdeadsorption bei sehr großer Verdünnung gewonnenes Präparat vom S.W. 2,70 (Zeitwert 0,37) [300] gab starke Millonreaktion und enthielt ziemlich viel Tryptophan (3,7 %).

E. Ein genau gleichartiges Präparat ist unter dankenswerter Mitwirkung des Herrn Dr. W. WASSERMANN mit Bleiacetat zu gutem Saccharasewert (4,16 bzw. 4,35,

Tabelle 16.

Reinigung von Invertin aus gealtertem, saurem Autolysat mit Bleiacetat.

21 l 10 Monate altes Autolysat mit 88,4 E.	
Ads. m. 87,5 g Kaolin, el. mit Amm.: 73,7 E.	
Ads. 66 E. durch 3,8 g Tonerde B; el. m. Amm.: 48,8 E.	
Mit 1 g Bleiacetat gefällt; Fällung verworfen.	
Restlösung mit H_2S entbleit.	
Filtrat vom PbS 17,7 E.;	PbS -Ndschl. m. Phosph. u. Amm.
S.W. 4,16.	el. 7,61 E.
Mit bas. Bleiacetat gefällt.	Nach Dial. unter Einbuße.
	S.W. 4,16,
	Präp. α .
Restlös. 2,1 E.	
Mit Einbuße der halben	
Wirksamkeit	Fällung m. Phosph. u. Amm. el. 10,8 E.
dial. u. el. dial.	Nach Dial. m. Verl.
S.W. 2,23,	S.W. 4,35,
Präp. γ .	Präp. β .

in allen Proben nach Eindampfen und Dialyse direkt bestimmt) weiter gereinigt worden. Es ist in diesem Falle gelungen, das nach der Tonerdeadsorption noch beigemischte Tryptophanderivat vollständig zu beseitigen. Zugleich schwächte sich die Millonreaktion ab. Das Verfahren ist in der Tab. 16 dargestellt. Beim erstmaligen Fällen mit Bleiacetat wurde der Niederschlag verworfen, die Restlösung (nach Adsorption an Bleisulfid und Elution Präp. α) wurde abermals und zwar mit Bleiessig gefällt und vergleichsweise die neue Restlösung (Präp. γ) sowie die Elution aus der Bleifällung (Präp. β) untersucht.

IV. Tryptophangehalt und Stickstoffgehalt der Invertinpräparate.

In der fünften Arbeit wurde Invertin nach dem Grade der Millonreaktion fraktioniert. Der Vergleich der Präparate [301] ergab, daß einige die Millonreaktion so stark wie Hühnereiweiß, andere 100- bis 200mal schwächer und andere gar nicht zeigen. Zu demselben Unterschiede führt nun der Vergleich der Tryptophangehalte.

H. v. EULER und K. JOSEPHSON¹ haben vor kurzem die wichtige Angabe veröffentlicht, daß die Saccharase sich durch einen auffallend hohen Gehalt an Tryptophan auszeichne. Fünf Stockholmer Präparate des Enzyms von 1f 225 bis 245 (Zeitwert 0,27 bis 0,24) enthalten annähernd übereinstimmend 4,93 bis 5,58 % Tryptophan. Unsere Präparate, deren Analyse wir im folgenden verzeichnen, sind nun mit der Absicht verglichen und zum Teil schon mit der Absicht dargestellt, das Wesentliche und das Nebensächliche der Zusammensetzung an Präparaten von ungleicher Vorgeschichte zu unterscheiden.

Ohne die Frage zu prüfen, ob die zur Bestimmung angewandte Farbreaktion ausschließlich vom Tryptophan bedingt wird, sind wir, um einen genauen Vergleich mit den Ergebnissen unserer Stockholmer Kollegen zu ermöglichen, genau der von ihnen angewandten Methode gefolgt. Der Tryptophangehalt wurde also unter Anwendung von reinem Tryptophan als Vergleichsmaterial nach der von O. v. FÜRTH und F. NOBEL² und O. v. FÜRTH und F. LIEBEN³ quantitativ ausgearbeiteten⁴ Reaktion von E. VOISENET⁵ (mit Formaldehyd, Nitrit und Salzsäure) im Colorimeter von K. BÜRGER⁶ bestimmt. Die Zahlen sind in der Tabelle 17 zusammen mit den Stickstoffgehalten (vgl. Tab. 18) der wichtigsten Präparate verzeichnet.

Die Präparate der vollkommensten Reinigung mittels der Tonerdeadsorption (Nr. 2, 3 und 5 der Tab. 17) erreichen bei Zeitwerten von 0,15 bis 0,23 die höchsten Tryptophangehalte, nämlich 8,8 bis 9,4 %. Präparate aus den nämlichen Autolysaten,

¹ Chem. Ber. Bd. 57, S. 859 [1924]. ² Biochem. Zs. Bd. 109, S. 103 [1920].

³ Biochem. Zs. Bd. 109, S. 124 [1920].

⁴ Vgl. auch O. v. FÜRTH und Z. DISCHE, Biochem. Zs. Bd. 146, S. 275 [1924].

⁵ Bull. Soc. Chim. Bd. 33, S. 1198 [1905].

⁶ Pflügers Arch. f. ges. Physiol. Bd. 203, S. 274 [1924].

[302] Tabelle 17. Tryptophan- und Stickstoffgehalte einiger Invertinpräparate.

Nr.	Präparat, Zitat	Reinheitsgrad			Stickstoffgehalt Proz.	Tryptophanbestimmung			Tryptophan- gehalt Proz.
		Z.W.	S.W.	If		Ang. Menge mg	Vergleichslösung	Colori- meter- stellung	
1	Tab. 8 Präp. B . . .	0,73(0,29)	1,37(3,45)	83(210)	5,11	—	—	—	—
2	„ 8 „ C . . .	0,21	4,75	289	10,35	13,56	0,06proz. Trypt.	10,0	8,8
3	„ 8 „ C . . .	0,23(0,20)	4,35(5,00)	264(304)	10,60	5,76	0,03 „ „	11,1	9,4
4	„ 8 „ D . . .	0,41(0,32)	2,45(3,13)	149(190)	6,40	9,28	0,03 „ „	11,4	5,8
5	„ 8 „ D . . .	0,15	6,67	406	9,21	4,56	0,03 „ „	14,8	8,9
6	Präp. Abschn. III C	0,28	3,57	217	8,10	10,55	0,06 „ „	13,7	9,2
7	„ „ III B	0,636	1,58	96	—	41,19	0,15 „ „	14,2	5,1
8	„ „ III D	0,37	2,70	164	—	7,61	0,01 „ „	15,5	3,7
9	„ „ III A	5,3 (0,7)	0,19(1,43)	11,5(87)	—	38,15	negativ	—	0
10	Tab. 16 Präp. α . . .	0,24	4,16	253	4,83	5,56	„ „	—	0
11	„ 16 „ β . . .	0,23	4,35	264	—	4,43	„ „	—	0
12	„ 16 „ γ . . .	0,45	2,23	135	—	7,38	„ „	—	0
13	„ 14 Nr. 5 . . .	1,10	0,91	55	—	13,83	0,007proz. Trypt.	10,9	0,9
14	„ 14 „ 6 . . .	0,89	1,12	68	—	11,87	$\left. \begin{array}{l} > 0,005 \text{proz.} \\ \text{Trypt.} \\ < 0,01 \text{proz.} \end{array} \right\}$ Trypt.	—	ungef. 0,4
15	„ 15 „ 1b . . .	4,74(0,25)	0,21(4,0)	12,8(213)	6,55	6,88	negativ	—	0

[303] Tabelle 18. Stickstoffbestimmungen einiger Invertinpräparate.

Nr.	Präparat, Zitat	S.W.	If	Sub- stanz mg	Stickstoff- vol. ccm (korr.)	Temp. t° C.	Druck mm	Stickstoff Proz.	If Proz. Stickstoff
1	Tab. 8 Präp. B . . .	1,37 (3,45)	83 (210)	3,700	0,176	23	708	5,11	16,2 (41,2)
2	„ 8 „ C . . .	4,75	289	4,935	0,475	23	708	10,35	27,8
3	„ 8 „ C . . .	4,35 (5,00)	264 (304)	3,995	0,396	23	707	10,60	25,0 (28,7)
4	„ 8 „ D . . .	2,45 (3,13)	149 (190)	3,600	0,215	23	707	6,40	23,3 (29,8)
5	„ 8 „ D . . .	6,67	406	2,300	0,193	22	721	9,21	44,1
6	Präp. Abschn. III, C	3,57	217	7,130	0,529	23	719	8,10	26,8
7	Tab. 16 Präp. α . . .	4,16	253	4,395	0,191	23	718	4,83	52,7
8	„ 15 Nr. 1b . . .	0,21 (4,0)	12,8 (213)	3,290	0,200	22	709	6,55	—

Tabelle 19.
Saccharasewirksamkeit und Stickstoffgehalte einiger Invertinpräparate.

Nr.	Präparat, Zitat	S.W.	If	Verluste bei den versch. Operationen	Proz. Stickstoff	If
				in Proz. K = Kaolin-, A = Alum.-Ads., D = Dialyse		
1	Abh. V, Tab. 12 Präp. m_1	(5,5)	(335)	D: 80	5,65	(59,5)
2	„ V, „ 12 „ m_2	6,14	375	D: 10	9,53	39,3
3	Tab. 8, Präp. D	6,67	406	K: 20, D: 8, D: 21, A: < 25, A: < 12	9,21	44,3
4	„ 16 „ α	4,16	251	K: 15, A: < 24 (unvollst. el.)	4,83	52,7
5	„ 8 „ C	4,75	289	K: 13, D: 8, A: < 24	10,35	27,8

[304] die abweichend von der ersten Gruppe unter möglichst frühzeitiger Abtrennung der Hefeproteine gewonnen wurden und sich durch Unbeständigkeit am Kaolin auszeichneten, daher auch nicht zu hohen Aktivitätswerten gebracht wurden, haben weniger als 1% Tryptophan (Nr. 13 und 14 der Tab. 17), nach wiederholter Kaolinadsorption gar keines mehr (Nr. 15 der Tab. 17).

Entscheidend sind endlich Präparate aus gealterten Autolysaten. Ein Präparat von R. WILLSTÄTTER und F. RACKE (Nr. 9 der Tab. 17) ist frei von Tryptophan und gibt keine Millonreaktion. Es stammt von den Versuchen, die zu der Schlußfolgerung geführt hatten, daß Invertin eiweißfrei erhalten worden ist. Ein Präparat, durch Kaolin und Tonerde nach der einfachsten bei uns üblichen Methode (Adsorption aus sehr verdünnter Lösung) gereinigt, weist 3,7 % Tryptophan auf (Nr. 8 der Tab. 17). Schließt sich eine weitere Reinigung mit Bleiacetat an (Nr. 10, 11 und 12 der Tab. 17), bei der die Aktivität erhalten blieb, so wurde dabei das gesamte Tryptophan abgetrennt.

Was die Stickstoffgehalte betrifft¹, so hatten die Bestimmungen verschiedener Invertinpräparate in der V. Abhandlung, die bei Zeitwerten von 0,25 bis 0,37 zwischen 10,24 und 5,41 schwankten, zu der Schlußfolgerung geführt: „Die von H. v. EULER und K. JOSEPHSON aufgeworfene Frage, ob zwischen dem Stickstoffgehalt und der Inversionsfähigkeit Proportionalität besteht, ist zu verneinen.“ Gegen diese Kritik hat K. JOSEPHSON² einen durchaus berechtigten³ Einwand erhoben. Wenn die analysierten Invertinpräparate in sehr verschiedenem Maße Inaktivierung erlitten haben, so bekommen die nach H. v. EULER und K. JOSEPHSON berechneten [305] Quotienten $\frac{\text{If}}{\text{Proz. Stickstoff}}$ Ausschläge. Allein es läßt sich schon an dem Material der V. Abhandlung, noch einfacher und deutlicher an den in der Tab. 19 (S. 303) angeführten Präparaten dartun, daß eine Proportionalität zwischen Saccharasewirksamkeit und Stickstoffgehalt wirklich gar nicht besteht.

Vergleichen wir die Präparate C und D des Abschnitts I; das erstere hat größere, das letztere kleinere Aktivitätsabnahme im Laufe der Reinigung erlitten. Dennoch beträgt der Quotient $\frac{\text{If}}{\text{Stickstoffgehalt}}$ bei C 27,8 und bei D 44,0. Wären die Präparate unter gleichen Aktivitätsverlusten gereinigt, so würde der Quotient noch viel mehr differieren. Das Präparat α der Tab. 16, das ähnliche Aktivitätseinbußen wie C gehabt hat, ergibt den Quotienten 52,8, also fast das Doppelte wie C.

Die gefundenen Stickstoffgehalte der Invertinpräparate von den Reinheitsgraden S.W. 6,67 bis 4,0 sind durch willkürliche und wechselnde Assoziationen mit Stickstoff enthaltenden Fremdstoffen beeinflusst.

¹ Siehe dazu H. v. EULER und K. JOSEPHSON, Chem. Ber. Bd. 56, S. 446 u. 1097 [1923]; Bd. 57, S. 299 u. 859 [1924].

² Diese Zs. Bd. 136, S. 224 [1924].

³ In den Einzelheiten der Berechnung stimmen wir mit K. JOSEPHSON nicht überein. Die Verluste bei der Elution aus Tonerdeadsorbat beispielsweise beruhen gewiß nicht auf Enzymzerstörung, sondern es sind Anteile des Enzyms in den Adsorbaten zurückgelassen worden.

54. INVERTINANREICHERUNG IN DER HEFE.

Von **RICHARD WILLSTÄTTER**, **CHARLES D. LOWRY JR.** und **KARL SCHNEIDER**.

Neunte Abhandlung zur Kenntnis des Invertins.

(Aus dem Chemischen Laboratorium der Bayerischen Akademie der Wissenschaften in München.)

Mit 2 Abbildungen im Text.

(Der Redaktion zugegangen am 6. Mai 1925.)

Theoretischer Teil.

Planmäßige Untersuchungen über „Saccharasegehalt und Saccharasebildung in der Hefe“ sind von H. v. EULER¹ und seinen Mitarbeitern seit dem Jahre 1910 ausgeführt worden. Sie fanden Ergänzung durch Arbeiten, die J. MEISENHEIMER, ST. GAMBARJAN und L. SEMPER² für präparative Zwecke in größerem Maßstabe unternahmen. In diesen Untersuchungen ist es gelungen, den Enzymgehalt der Hefe durch Führung bei der optimalen Gärtemperatur von 27° und bei Anwesenheit von Phosphor- und Stickstoffverbindungen ansehnlich zu steigern. [159] Die Methode war intensive Gärung in starker Zuckerlösung, tagelang dauernd und mehrere Male wiederholt. Den Stand der Methode gibt wohl am besten eine soeben von O. SVANBERG¹) veröffentlichte Monographie wieder mit folgendem „Schema der Vorbehandlung der Hefe“:

1. Tag	100 l (etwa 15proz.) Stammwürze . . .	10 kg Zucker,	28°
2. „	0,75 kg Ammonphosphat	15 „ „	28°
3. „	0,75 „ „	15 „ „	26°
4. „	0,5 „ „	10 „ „	25°

und mit dem Ergebnis, daß der Invertinzeitwert der Brauereihefe vor dieser viertägigen Behandlung 400 und am Ende 90 betrug. Um genauer die günstigsten Leistungen

¹ H. v. EULER und B. AF UGGLAS, Sv. Vet. Akad. Arkiv f. Kemi Bd. 3, Nr. 34 [1910] und Diese Zs. Bd. 70, S. 279 [1910/11]; H. v. EULER und D. JOHANSSON, Diese Zs. Bd. 76, S. 388 [1912]; Bd. 78, S. 246 [1912]; Bd. 84, S. 97 [1913]; H. v. EULER und H. MEYER, Diese Zs. Bd. 79, S. 274 [1912]; H. v. EULER und H. CRAMER, Diese Zs. Bd. 88, S. 430 [1914]; Bd. 89, S. 272 [1914]; Biochem. Zs. Bd. 58, S. 467 [1914]; Bd. 67, S. 203 [1914]; H. v. EULER und E. LÖWENHAMM, Diese Zs. Bd. 97, S. 286 [1916]; H. v. EULER, Biochem. Zs. Bd. 85, S. 406 [1917/18]; H. v. EULER und O. SVANBERG, Diese Zs. Bd. 106, S. 201 [1919]; Bd. 107, S. 269 [1919]; O. SVANBERG, Diese Zs. Bd. 109, S. 65 [1920].

² Biochem. Zs. Bd. 54, S. 122 [1913] und Bd. 67, S. 364 [1914].

¹) In Abderhaldens „Handbuch der biologischen Arbeitsmethoden“, Abt. IV, Teil 1, Heft 2 (Lieferung 134, 1925), und zwar S. 251.

anzuführen, die mit der Methode der Gärung bei hoher Zuckerkonzentration in den Händen der früheren Autoren erzielt wurden, bedarf es für die Angaben des EULERSchen Laboratoriums und für diejenigen von MEISENHEIMER je eines Schlüssels, um die Werte in vergleichbare Form zu bringen.

Aus den von MEISENHEIMER angeführten Werten für die Reaktionskonstante K der Rohrzuckerhydrolyse und den Hefetrockengewichten lassen sich die Zeitwerte ableiten nach der Gleichung:

$$\text{Zeitwert} = \frac{0,619}{K \times 0,57} \times \frac{5}{6} \times \frac{\text{Proz. Trockengew.} \times 0,2}{0,05 \times 100}$$

Der Rechnung ist nicht der gefundene Mittelwert von K zugrunde gelegt, sondern der durch Extrapolation oder Interpolation für 75,93% Spaltung ($a_D = \pm 0^\circ$) zu ermittelnde Wert für K . Die Extrapolation ist nicht in allen Fällen möglich, nämlich in den Fällen nicht, wo K aus zu geringem Spaltungsgrade abgeleitet wurde, also bei den Zeitwertberechnungen der invertin-armen Ausgangshefen. In solchen Fällen berechnen wir K für die Umwertung in Zeitwert aus dem angegebenen Spaltungsgrad mittels der experimentell gefundenen Kurve des Reaktionsverlaufs. Die Zahlen bedeuten aber dann nur Annäherungswerte.

Um aus den von H. v. EULER und seinen Mitarbeitern verzeichneten Beobachtungen über Invertinzuwachs auf die Invertingehalte der Hefen (If oder Invertinzeitwert bzw. Saccharasewert) zu schließen, wären Angaben über die Hefetrockengewichte nötig, die aber leider fehlen. Nur unter der Annahme, daß die von H. v. EULER und O. SVANBERG² einmal angegebene Zellenzahl $0,16 \times 10^{11}$ von 1 g getrockneter Hefe [160] einen Durchschnittswert darstellt, könnte man aus Inv. den Zeitwert ableiten mit der Brücke:

$$\text{If} = \frac{K \times \text{g Zucker}}{\text{g Trockenhefe}} = \frac{K \times \text{g Zucker} \times 0,16 \times 10^{11}}{\text{Zellenzahl}} = \text{Inv.} \times 0,16 \times 10^{11}$$

also

$$\text{Zeitwert} = \frac{60,8}{\text{Inv.} \times 0,16 \times 10^{11}}$$

Danach ergibt sich für $\text{Inv.} = 10 \times 10^{-12}$ der Zeitwert 380. Da aber die Zellenzahl für 1 g Trockenhefe nur in dem einen Falle angegeben ist, so handelt es sich bei der Umrechnung der Eulerschen Zahlen in Zeitwerte nur um Schätzungen.

Tabelle 1.
Invertinzunahme ber. nach Vers. von H. v. EULER und von J. MEISENHEIMER.

Nr.	Zeitw. Ausgangshefe	Menge	Vorbehandlung bei 25—28°	Erreichter Zeitwert	Zitat
1	480	5 g	3 mal je 1 Tag in 500 cem Nährlös. m. 20 g Fructose	42	Biochem. Zs. Bd. 54, Tab. S. 147
2	480	5 g	3 mal je 1 Tag in 500 cem Nährlös. m. 20 g Invertz.	47	Biochem. Zs. Bd. 54, Tab. S. 147
3	280	400 g	40 Stunden in 30 l Nährlös. m. 600 g Saccharose	72	Biochem. Zs. Bd. 54, Tab. S. 153
4	440	5 g	5 mal je 2 Tage in 50 cem Bierwürze	58	Biochem. Zs. Bd. 67, Tab. S. 374
5	650	5 g	4 mal je 1 Tag in 500 cem Bierwürze und 2 mal je 1 Tag in 500 cem 2proz. Fructoselösung	57	Biochem. Zs. Bd. 67, Tab. S. 378
6	520	20 kg	Siehe Schema im Text	94	Diese Zs. Bd. 100, S. 66 bis 69
7	380		Ähnlich Nr. 6	120	Diese Zs. Bd. 107, S. 295
8	500	1 g	24 Stunden m. 100 cem Saccharoselös. u. Nährsalzen 48 Stunden m. 100 cem Saccharoselös. u. Nährsalzen 24 Stunden ohne Zusatz	78	Diese Zs. Bd. 106, S. 232.

² Diese Zs. Bd. 106, S. 201 [1919], und zwar S. 207.

[161] Gemäß den auf solche Weise umgerechneten bisherigen Beobachtungen, welche die Tab. 1 verzeichnet, ist der Invertingehalt der Bierhefe, für den wir durchschnittlich einen Zeitwert 330 finden, durch die intensive Gärführung nach H. v. EULER und nach J. MEISENHEIMER zu Zeitwerten von 120 bis 42 gesteigert. Derart war das Ausgangsmaterial für die Invertinpräparate von MEISENHEIMER und besonders für die des Stockholmer Laboratoriums. In unseren Arbeiten über Invertin ist bis vor kurzem von dieser aussichtsreichen Methode kein Gebrauch gemacht worden, weil uns auch nach dem Ende des Krieges Zucker jahrelang nicht verfügbar war. Die Minderwertigkeit des Ausgangsmaterials, auf das wir uns bei den präparativen Versuchen angewiesen sahen, war der Ausbildung der Verfahren zur Isolierung der Enzyme förderlich. Nachdem nun die Adsorptionsmethode in der Anwendung zur Invertindarstellung zu einem gewissen Abschluß gediehen, erschien es wertvoll, enzymreiches Ausgangsmaterial zu verarbeiten, um die ausgebildeten Methoden an den geeignetsten Hefen und Autolysaten zu erproben und weiter zu entwickeln. Auf diesem Wege waren Vereinfachungen der Methoden zu erwarten. Ein hauptsächliches Ziel dieser Untersuchung ist die Anreicherung der Saccharase im Verhältnis zu den ihr am nächsten stehenden Stoffen, z. B. den begleitenden Enzymen, die am schwersten abzutrennen sein werden.

Einen noch zu wenig beachteten Umstand fanden wir für die Invertinanreicherung in der Hefe wichtig. Sie ist von dem physiologischen Zustand, von der spezifischen Energie des lebenden Pilzes abhängig und zwar so, daß Hefe, die in der Brauerei eine größere Zahl von Gärungen durchgemacht hat, schlechter zur Enzymbildung taugt als Hefe nach nur wenigen Gärführungen. Während einer Anzahl von Gärungen im Brauereibetrieb erfolgt, trotzdem diese bei sehr niedriger Temperatur langsam verlaufen, Degeneration der Hefe, derentwegen sie in der Brauerei aus dem Betrieb ausgeschaltet wird. Übrigens verschlechtert sich auch im Laufe der Gärungen der Invertinzeitwert der Hefe, den wir bei einem Teilstamm von 148 (Zeitwert im Zustand der Reinzuchtführung) bis 290 [162] (nach 7 Gärungen in der Brauerei) verfolgt haben. Diese Beobachtung muß neben der Erfahrung von H. v. EULER erwähnt werden, der mit seinen Mitarbeitern die Inversionsfähigkeit einer Stockholmer Unterhefe II 12 Jahre lang verfolgt und eine sehr bemerkenswerte Konstanz

$$If = 15 \times 10^{-2}, \text{ d. i. Zeitwert } 405$$

festgestellt hat¹. „Keinesfalls dürfte man früher vorausgesetzt haben, daß sich ein ‚normaler‘ Enzymgehalt eines Stammes von Mikroorganismen mit solcher Genauigkeit angeben läßt.“ Dazu bemerkt H. v. EULER einschränkend: „Es muß hier hervor-gehoben werden, daß von der Konstanz einer Enzymwirkung in lebenden Zellen von Mikroorganismen nur insofern gesprochen werden kann, als diese Zellen die gleiche oder annähernd gleiche Vorgeschichte besitzen, besonders unter vergleichbaren Kulturbedingungen, Zusammensetzung der Nährlösung, Temperatur, Acidität gewachsen sind.“

¹ H. v. EULER, „Chemie der Enzyme“, I. Teil, III. Aufl., München 1925, S. 401.

Der für die günstigste Invertinbildung in der Hefe entscheidende Umstand ist die Art und Weise der Gärführung. Die bisher beobachtete Enzymvermehrung wird weit überholt, wenn man, statt die Hefe in starker Zuckerlösung zu führen, eine Gärführung mit minimaler Zuckerkonzentration anwendet. Wenn auch

Tabelle 2.
Invertinvermehrung bei Gärführung mit geringster Zuckerkonzentration.

Nr.	Zeitwert der Ausgangshefe	Erreichte Zeitwerte während der Gärführung				Invertinvermehrung
		Zwischenbestimmung			Endwert	
1	148	3	Stunden 40 % Zucker	36	17,5	8,5fach
2	165	3	.. 30	42	15	11 ..
3	216	3 1/2	.. 45	41	18	12 ..
4	278	3	.. 40	41	19	14,7 ..
5	290	1 1/2	.. 20	56	21	13,8 ..

der lebende Pilz je nach seinem spezifischen Energiezustand sich von Fall zu Fall etwas [163] verschieden verhält, so ist das neue Verfahren doch gut reproduzierbar. In 2 bis 3 Stunden mit 20 bis 30 % Zucker werden die bis vor kurzem besten Zeitwerte erreicht, in einem Tag die Endwerte des Invertingehaltes, nämlich Zeitwerte zwischen 15 und 22, also 16fach bessere als bei unserem bisherigen Ausgangsmaterial. Einige Beispiele sind in der voranstehenden Übersicht angeführt.

Merkwürdige Aufschlüsse über die Enzyymbildung in der Hefe gewährt uns der Vergleich zwischen dem Anwachsen des Invertingehaltes und der Änderung anderer, der Messung zugänglicher enzymatischer Leistungen. Es war aus den Untersuchungen von H. v. EULER, D. JOHANSSON und O. SVANBERG schon bekannt, daß mit dem Invertinzuwachs keine Zunahme an Gärkraft einhergeht. Auch in unsern Versuchen blieb das Gärvermögen bei höherem Anwachsen des Invertingehaltes unverändert. Aber auch die einfachen Hefeenzyme machen die Anreicherung der Saccharase nicht mit. Wir finden die Maltase (α -Glucosidase) nur um ein geringes vermehrt, β -Glucosidase am Ende des Versuchs, wie zu Beginn, fehlend, die proteolytischen Enzyme, abweichend von den Folgerungen, die H. v. EULER und K. G. DERNBY¹ aus der Geschwindigkeit der Hefeautolyse zogen, so gut wie unverändert. Das Verhältnis der Saccharase zu den sie begleitenden Enzymen wird also fast in dem Maße ihrer Anreicherung verbessert.

Die spezifische Zunahme der Saccharase und ihre Abhängigkeit von der möglichst geringen Zuckerzufuhr bei der Gärführung liefert Anhaltspunkte hinsichtlich des Vorgangs der Enzyymbildung in der gärenden Hefe.

Das neubearbeitete Handbuch „Die Fermente und ihre Wirkungen“ von C. OPPENHEIMER schreibt² über diese Frage: „Wie aus den Arbeiten von FERNBACH und besonders den modernen Arbeiten von EULER und MEISENHEIMER hervorgeht, ist die Produktion der normalen Fermente im ganzen überhaupt vom Ernährungszustande abhängig. Werden die Zellen gut ernährt, so bilden sie auch kräftige Fermente.“ Die Erfahrungen mit der Brauerihefe widersprechen dieser Ansicht. [164] Das Handbuch führt ferner aus einer älteren Enlerschen Arbeit an³: „Durch Züchtung auf stickstoffhaltiger (Linderscher) Nährlösung wird nicht nur die Invertasebildung gesteigert, sondern alle vitalen Prozesse.“ Die selektive Zunahme der Saccharase steht damit in Ein-

¹ Diese Zs. Bd. 89, S. 408 [1914], und zwar S. 416.

² S. 420.

³ S. 548.

klang. In einer neueren Untersuchung kommt H. v. EULER indessen zu der Auffassung², „daß es sich hierbei um eine Synthese handelt, zu welcher die durch die Gärung zu liefernde Energie ebenso notwendig ist, wie überhaupt zur Bildung von Protoplasma in Hefezellen“. Außer der Beziehung zur Gärungsenergie, die gewiß keine einfache ist, sucht H. v. EULER einen Zusammenhang der Invertinbildung mit dem Wachstumsvorgang auf³. „Dabei hat sich gezeigt, daß diese Vermehrung des Enzymgehalts mit der Wachstumsfähigkeit der Zelle zusammenhängt, indem die Zellen ihren normalen Saccharasegehalt nur während der Periode der Vermehrung überschreiten.“ Eine Einschränkung dieser Betrachtung dürfte aber in folgender Darstellung von H. v. EULER⁴ liegen: „Daß die Enzymbildung mit dem Wachstum keineswegs parallel zu gehen braucht, zeigten die Versuche von CRAMER und PALM. So verläuft nach CRAMERS Versuchen die Invertasebildung in einer lactosehaltigen Nährlösung, in der nur sehr geringes Wachstum stattfindet, quantitativ ebenso, wie in einer Glucoselösung, in der sich die Zellen normal vermehren. Andererseits kommt, wie JOHANSSON und PALM festgestellt haben, nicht selten Wachstum ohne Enzymbildung vor.“

Die Hefe bildet Invertin am schnellsten und reichlichsten, wenn sie, geeigneten physiologischen Zustand vorausgesetzt, irgend einen Zucker bei minimaler Konzentration vergärt. Die Enzymbildung ist in überraschendem Maße selektiv. Es liegt also nicht einfach erhöhte Vitalität vor. Durch die Darbietung gärbaren Zuckers wird auf die Hefe ein Reiz ausgeübt, sie scheint dadurch in einen Zustand der Gärbereitschaft versetzt zu werden. In diesem Zustand empfängt sie dauernd eine im Vergleich zu den üblichen Gärbedingungen nur geringe Menge von Zuckermolekülen. Unter den Bedingungen unserer Methode treten in eine Hefezelle in der Sekunde etwa $1,3 \times 10^7$ Moleküle Rohrzucker ein, um vergoren zu werden, während unter den Bedingungen der Gärführung nach H. v. EULER (Tab. I, Nr. 8) der einzelnen Hefezelle $1,0 \times 10^{12}$ Zuckermoleküle dargeboten werden.

[165] Da bei geringer Zuckerzufuhr mehr Invertin neugebildet wird als bei reichlicher, so scheint es der Erregungszustand bei der limitierten Gärung zu sein, welcher der Enzymneubildung zugute kommt. Eine ebenso rätselhafte wie wichtige Erscheinung ist die Vereinzelung, mit der die Hefe eben die Saccharase vermehrt. Diese nimmt im enzymatischen Apparat des Pilzes eine Ausnahmestellung ein.

Invertinbildung während der Autolyse.

Das von der quantitativen Bestimmung angezeigte Invertin in der geführten Hefe ist wirklich vorhandene Enzymmenge. Es gelingt mit geeigneten Verfahren der Autolyse das nachgewiesene Invertin in einer Ausbeute von 90 bis 100 % in einem Tage oder sogar in einem halben zu isolieren. In unserer ersten Arbeit über Invertin waren wir der merkwürdigen Erscheinung begegnet¹), daß die Ausbeute an Invertin oft größer ist als der Invertingehalt der Hefe. Sie betrug in manchen Fällen 130 bis 205 %. Der Enzymzuwachs trat namentlich ein bei Autolyse unter Zusatz von Ammonphosphat. Auch bei der Isolierung von Maltase²) wurde eine derartige Zunahme

² Biochem. Zs. Bd. 85, S. 406 [1917], und zwar S. 407.

³ Chem. Ber. Bd. 55, S. 3583 [1922], und zwar S. 3596.

⁴ Biochem. Zs. Bd. 85, S. 407 [1917], und zwar S. 408 bis 409.

¹) R. WILSTÄTTER und F. RACKE, I. Abh. Zur Kenntnis des Invertins, Ann. d. Chem. Bd. 425, S. 1 [1920/21], und zwar z. B. S. 35, 46 u. 47.

²) R. WILSTÄTTER und W. STEIBELT, Diese Zs. Bd. 111, S. 157 [1920], und zwar S. 169; Bd. 115, S. 199 [1921], und zwar S. 204 u. 210.

beobachtet; die Ausbeuten waren „mitunter über die Menge in der Hefe weit hinausgehend“. Bei der Bestimmung von Maltase in maltasearmen Hefen mußte wegen der langen Bestimmungsdauer der Enzymzuwachs berücksichtigt werden: „In solchen Fällen werden für eine solche Hefe zwei Zeitwerte verzeichnet: ein durch Extrapolieren für den Zeitpunkt des Bestimmungsanfangs abgeleiteter und ein für das Ende der Bestimmungsdauer gefundener“, z. B. 230 und 125.

Auf diese Erscheinung fällt nun Licht durch die Erfahrungen über Gärung mit minimaler Zuckerkonzentration. Die Bedingungen solcher Gärung sind bei der sogenannten Selbstgärung in der Zelle gegeben während der langsamen Abtötung [166] der mit Wasser verdünnten Hefe bei dem Verfahren der Invertinfreilegung¹: „Die frische Preßhefe wird in das gleiche bis doppelte Volumen Wasser eingetragen, mit 5 bis 10% ihres Gewichtes an Toluol vermischt und nach kräftigem Durchschütteln, das man alle Tage wiederholt, bei Zimmertemperatur 4 bis 7 Tage der Autolyse überlassen. Nach wenigen Stunden setzt unter beträchtlicher Gasentwicklung Selbstgärung ein, die bis zum folgenden Tage beendet ist.“ Die Invertinbildung in diesen Fällen ist nicht, wie früher angenommen worden, eine postmortale, sondern sie geht, wohl verkoppelt mit der Gärung der Inhaltskohlehydrate, der Abtötung der Hefe voraus, ähnlich wie die bei Dialyse von Pflanzenwurzeln beobachtete Peroxydasebildung²: „Der Zuwachs der Peroxydase unter den geschilderten Bedingungen beruht auf der noch fortdauernden Lebenstätigkeit der Pflanzenzelle.“

Experimenteller Teil.

Invertinbildung durch Gärung bei minimaler Zuckerkonzentration.

Die in der Einleitung gewürdigten Untersuchungen über Enzymbildung in der Hefe haben als Methode die Hefeführung unter Vergärung konzentrierter Zuckerlösung bei hoher Temperatur ausgebildet. Von den heftigen Gärungen, die man 24 Stunden dauern und auslaufen läßt, werden vier aufeinanderfolgende ausgeführt. Es sind meistens 2proz. bis mehr als 15proz. Zuckerlösungen, worin die Hefe geführt wird, und die alle verhältnismäßig konzentriert zu nennen sind. Dagegen beruht unsere Methode der Invertinvermehrung auf Gärführung bei minimaler Zuckerkonzentration. Von älteren Erfahrungen über die günstigen Einflüsse der hohen Gärtemperatur und der Zusätze von mineralischen Nährsalzen sowie Stickstoffverbindungen wird dabei Nutzen gezogen.

Neben dem entscheidenden Faktor der niedrigsten Zuckerkonzentration ist noch ein zweiter Umstand wichtig, d. i. die [167] Auswahl der Hefe, genauer ihres Entwicklungszustandes, nämlich die Berücksichtigung des geeigneten Zustandes hinsichtlich ihrer spezifischen Lebensenergie. Das Material von untergäriger Brauereihefe, das uns bisher für die Arbeiten über Invertin diente, war die zum Verkauf be-

¹ I. Abh. a. a. O., und zwar S. 53.

² R. WILLSTÄTTER, Ann. d. Chem. Bd. 422, S. 47 [1920], und zwar S. 53.

stimmte Abfallhefe der Brauerei. Es hat sich nun gezeigt, daß die von der Reinzuchtheife und der Stammwürze der Hefeführung entnommenen Teilstämme sich so lange besonders gut zur Enzymvermehrung eignen, als sie nur wenige oder eine mäßige Anzahl von Führungen im Brauereibetrieb durchgemacht haben. Wenn die Teilstämme der Hefe dann eine größere Zahl von Gärungen geleistet haben und durch Degenerieren, sei es infolge geringer Gärkraft, sei es wegen schlechten Absitzens für die Brauerei untauglich geworden sind, dann kann man damit noch leicht Invertinzunahmen, wie sie bisher beschrieben worden sind oder auch bessere, erzielen, aber doch lange nicht so günstige Invertingehalte wie mit Hefen, die für die Brauerei noch ganz tauglich sind. Die Bezeichnung der angewandten Hefen z. B. Rc 10/VI gibt an, daß der zehnte Teilstamm der Reinzuchtheife Rc durch sechs Gärungen geführt worden ist. Die Abfallhefen pflegen nach 7 bis 30 Führungen ausgeschaltet zu werden. Hefe, die schon für 4 bis 7 Führungen gedient hat, war noch gut geeignet für die Invertinanreicherung. Die folgende Tab. 3 zeigt in gleichlaufenden Versuchen, die unter ähnlichen Bedingungen wie später beschrieben ausgeführt wurden, die Überlegenheit einer gärungstauglichen Hefe gegenüber der Abfallhefe.

Tabelle 3. Invertinanreicherung in Reinzuchtheife und Abfallhefe.

Abfallhefe, Zeitwert 417				Hefe Rc 10/VI, Zeitwert 284			
1 1/2 Stunden	30 %	Zucker	161	1 1/4 Stunden	20 %	Zucker	104
5 1/2 ..	70 %	..	125	5 1/2 ..	60 %	..	45
10 ..	110 %	..	123	16 ..	100 %	..	28
Abfallhefe, Zeitwert 300				Hefe Rc 10/V, Zeitwert 236			
9 Stunden	30 %	Zucker	95	8 Stunden	33 %	Zucker	45
19 ..	48 %	..	71	19 ..	53 %	..	36

[168] Die in der Brauerei nur wenige Male geführten Hefen erwiesen sich von Anfang an invertinreicher als Hefe nach zahlreichen Führungen. Für die Abfallhefe der Löwenbrauerei hatten wir 1918 bis 1920 den durchschnittlichen Invertinzeitwert 341, 1920 bis 1922 im Durchschnitt 328, 1923 bis 1924 ebenso 331 gefunden. Eine Hefeprobe der Reinzuchtführung Rc wies dagegen den günstigen Zeitwert 148 auf. Der Zeitwert verschlechterte sich im Brauereibetrieb und zwar zu 278 bis 290 im Laufe von 5 bis 7 Führungen. Der durchschnittliche Wert der verschiedene Male geführten Teilstämme betrug 218.

Rc o	15/II	15/III	13/IV	12/IV	12/V	12/VI	10/VI	10/VII
148	165	165	187	216	278	230	284	290

Für die Tauglichkeit ist aber nicht der Anfangsinvertingehalt bestimmend; Hefe, deren Zeitwert in wenigen Führungen auf 278 bis 290 und zu noch ungünstigeren Werten gelangt war, zeigte sich auch noch gut brauchbar. Die Steigerung der Invertin-gehalte solcher Hefen, die aus den Beispielen der Tab. 4 und einem in den Abbildungen ersichtlichen weiteren Beispiel zu ersehen ist, beläuft sich auf das 8- bis 15fache. Bei ungünstigen Anfangswerten einer zur Enzymanreicherung tauglichen Hefe steigt der Invertingehalt auf das 13- bis 15fache an, bei Hefen von besonders günstigen

Anfangswerten auf das 8- bis 10fache. Die Führung bei minimaler Zuckerkonzentration ergibt nach 8 bis 24 Stunden, selten schon nach 5 Stunden, Endwerte von 22 bis 15, die sich nicht weiter verbessern lassen. Aber schon nach 3- bis 4stündiger Führung mit einem Verbrauch von nur 30 bis 40 % der Preßhefe an Zucker werden Zeitwerte von 40 bis 30 erreicht. Während uns also bisher unvorbehandelte Hefe vom Invertinzeitwert 300 (Saccharasewert 0,0033) als gutes Ausgangsmaterial gedient hat, steht nunmehr nach einer gut reproduzierbaren, kurzen Vorbehandlung Hefe vom Zeitwert 20 oder noch invertinreichere (S.W. mindestens 0,05) zur Verfügung.

Der Temperatureinfluß ist bei der Führung mit minimaler Zuckerkonzentration geringer als mit hoher. Wie in den Versuchen von H. v. EULER und J. MEISENHEIMER war die Temperatur von etwa 27° die günstigste. Bei 20° war das [169] Ergebnis in bezug auf die Geschwindigkeit der Invertinvermehrung und hinsichtlich des Endwertes etwas weniger günstig. Bei hoher Temperatur (32°) fanden wir abweichend von den früheren Autoren einen fast ebenso günstigen Verlauf wie bei 27°. Unter den Bedingungen der älteren Führung mit hoher Zuckerkonzentration wird die ohnedies zu rasche Gärung noch wesentlich beschleunigt, während die Temperaturerhöhung auf die Gärung bei geringster Zuckerkonzentration wenig Einfluß haben kann.

Auch die Wasserstoffionenkonzentration hat in einem weiteren Bereich keinen Einfluß. Wir finden unter unseren Versuchsverhältnissen ein Gebiet von $p_{\text{H}} = 4,5$ bis 7,0 für die Invertinbildung optimal, während H. v. EULER und O. SVANBERG¹ mit viel weniger Hefe in einer gegebenen Flüssigkeitsmenge und mit viel Zucker ein Maximum der Enzyymbildung bei $p_{\text{H}} = 5$ bis 6 beobachten.

Unter den Bedingungen unserer Gärführung erfolgt keine oder nur geringe Hefevermehrung.

Die Hefelieferungen wurden zur Aufbewahrung nicht abfiltriert, sondern besser im Biere abgekühlt und kalt aufbewahrt; sie blieben unter diesen Umständen 7 bis 10 Tage ohne Änderung der Zeitwerte und ohne merkliche Änderung des Verhaltens brauchbar.

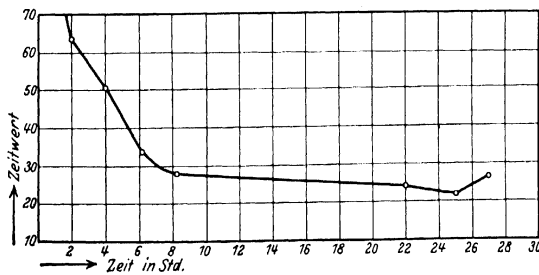


Abb. 1. Abhängigkeit der Invertinvermehrung von der Zeit.

¹ Diese Zs. Bd. 106, S. 201 [1919], und zwar S. 235; H. v. EULER, „Chemie der Enzyme“, I. Teil, 3. Aufl. (München 1925), S. 403.

[170]

Tabelle 4. Beispiele der Invertinanreicherung.

(200 g abgepreßte Hefe von 25 % Trockengewicht, geführt bei 27° in 4 l Flüssigkeit, enthaltend 8 g KH_2PO_4 , 8 g $\text{NH}_4\text{H}_2\text{PO}_4$, 2 g KNO_3 , 2 g $\text{Mg}(\text{NO}_3)_2 \cdot 6 \text{H}_2\text{O}$. Die Zeitangaben beziehen sich auf die Dauer des Rührens. Abtrennung und Erneuerung der Flüssigkeit geschah etwa 3mal, z. B. am ersten Tage nach je 2 bis 3 Stunden. Die Ergebnisse sind in Invertingehalten der Hefe ausgedrückt.)

1. Beispiel. Hefe Pr 4/III vom Zeitwert 402.

10 Std., 33 % Zucker	15 Std., 43 % Zucker
Zeitwert 42	Zeitwert 38

2. Beispiel. Hefe Re 10/VII vom Zeitwert 290.

a) 1 1/2 Std., 20 %	5 Std., 50 %	7 Std., 60 %	17 Std., 95 %
60	45	33	24
b) 1 1/2 Std., 20 %	14 Std., 55 %	27 Std., 105 %	
56	32	21	

3. Beispiel. Hefe Re 12/V vom Zeitwert 278.

3 Std., 40 %	5 Std., 60 %	17 Std., 85 %
41	31	19

4. Beispiel. Hefe vom Zeitwert 246.

2 1/2 Std., 15 %	5 1/2 Std., 25 %	8 1/2 Std., 35 %	10 Std., 52 %	34 Std., 69 %
116	69	45	32	46

[171]

5. Beispiel. Hefe Re 12/IV vom Zeitwert 216.

3 1/2 Std., 45 %	4 1/2 Std., 55 %	14 Std., 75 %	17 Std., 95 %	28 Std., 145 %
41	34	27	18	19

6. Beispiel. Hefe Re 0 vom Zeitwert 148.

1 1/2 Std., 20 %	3 Std., 40 %	17 Std., 80 %	23 Std., 97 %
63	36	20	17,7

7. Beispiel. Hefe Re 13/IV vom Zeitwert 187.

a) 2 Std., 20 %	65 Std., 60 %	17 Std., 80 %
65	24	27

b) Langdauernde Führung.

2 Std., 20 %	4 Std., 60 %	7 Std., 80 %	21 Std., 110 %	27 Std., 129 %	41 Std., 140 %
63	41	29	26	23	20
48 Std., 170 %					
23					

c) In Abb. 1 und 2 dargestellt.

8. Beispiel. Hefe Re 15/II vom Zeitwert 165.

a) 3 Std., 30 %	4 Std., 40 %	6 Std., 60 %	16 Std., 80 %	22 Std., 90 %	32 Std., 100 %
42	36	28	24	22	15

b) Unter starkem Rühren.

3 Std., 30 %	4 Std., 40 %	5 Std., 50 %
31	24	19

c) Unter langsamem Zusatz der Zuckerlösung.

5 Std., 25 %	18 Std., 42 %	22 Std., 59 %	34 Std., 70 %	38 Std., 89 %
42	30	25	22	17,6

[172]

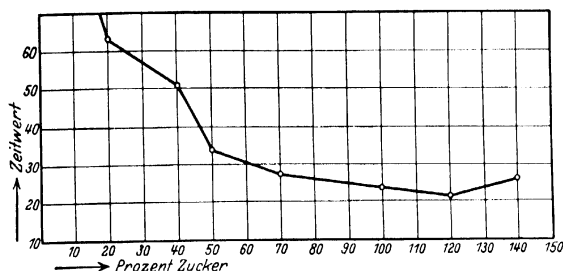


Abb. 2. Abhängigkeit der Invertinvermehrung von der Zuckermenge.

Gärführung: 200 g abgepreßte Hefe werden in 4 l Nährsalzlösung eingetragen, die in einem 10-l-Filtrierstutzen auf 28° vorgewärmt ist. Sie enthält je 8 g primäres Kaliumphosphat und primäres Ammonphosphat, sowie je 2 g Kaliumnitrat und wasserhaltiges Magnesiumnitrat. Die Flüssigkeit wird mit mechanischer Rührung in starker Bewegung gehalten. Das Gefäß befindet sich in einem elektrisch geheizten Bade, das die Temperatur während der Versuchsdauer auf 27° hält. 20proz. Rohrzuckerlösung tropft aus einer tubulierten Flasche durch eine Capillare ein und zwar so, daß 100 ccm Lösung (10 % Zucker bezogen auf das Gewicht der abgepreßten Hefe) in einer Stunde einfließen. Nach je 2 bis 3 Stunden trennt man zweckmäßig die Hefe von der alkoholhaltigen Flüssigkeit und erneuert die Nährlösung. Man kann nach den ersten 2 Stunden noch leicht dekantieren, nach einer Führung von 3 Stunden gewöhnlich nicht mehr, oder nur manchmal auf Zusatz von kaltem Wasser. Dann pflegen wir die Abtrennung mit der Zentrifuge auszuführen, zweckmäßig mit einer Überlaufzentrifuge von HAUBOLD. Zumeist wird die Führung so vorgenommen, daß in 5 bis 8 Stunden 50 bis 80 % Zucker eintropfen, sodann durch eine engere Capillare weitere 10 bis 20 % über Nacht. Die übliche Versuchsdauer beträgt etwa 17 Stunden, die günstigsten Werte wurden allerdings erst nach noch etwas längerer Führung erreicht (vgl. die Beispiele 8a und 8c).

Bei der beschriebenen Gärführung bleibt die Hefe bis [173] zum Ende der üblichen Versuchszeit in sehr gutem Zustand; sie behält normalen Geruch und sie setzt sich nach kurzen Gärungen oft ebenso gut wie zu Anfang ab. Die Invertingehalte zeigen nach Erreichung der besten Zeitwerte im allgemeinen einen ganz langsamen Rückgang, der nicht weitgehend zu sein pflegt und geringer ist, als bei den von J. MEISENHEIMER beschriebenen 4 bis 5 Tage und noch länger dauernden starken Gärungen¹.

Einige Beispiele der Tab. 4 zeigen folgende Verschlechterung der Invertinzeitwerte:

Beispiel 5	Beispiel 7a	Beispiel 7c	Beispiel 7b
17 Stunden, 18	6,5 Stunden, 24	22 Stunden, 22	41 Stunden, 20
28 „ 19	17 „ „ 27	24 „ 26	48 „ 23

¹ Aus den Angaben von J. MEISENHEIMER und L. SEMPER (Biochem. Zs. Bd. 67, S. 374 [1914]) berechnen wir sinkende Invertingehalte zum Beispiel von Hefezeitwert 58 zurückgehend auf 80.

Es kommt daher bei günstigen Führungen vor, daß das Optimum des Invertin-
gehaltes in die Beobachtungspause der Nachtzeit fällt.

Bei dem Rückgang der Enzymgehalte ließ sich in der phosphathaltigen Außen-
flüssigkeit Invertin nachweisen, in einem Fälle etwa die Hälfte der Menge, welche
die Hefe nach Erreichung des optimalen Wertes verloren hatte. In einem anderen
Falle, bei einem Zeitwert von 19,4 nach 18,4 beim Aufbewahren über Nacht in Wasser,
wurde etwa die ganze der Hefe fehlende Invertinmenge in der Außenflüssigkeit nach-
gewiesen.

Mit den in der Vorschrift angegebenen Zuckermengen war der Erfolg der beste.
Beim Zutropfen der doppelten Zuckermengen in denselben Zeiten war der Enzym-
zuwachs nicht höher, weniger Zucker war unzureichend.

Zeitwerte von Hefe Rc 10/VI (Anfangszeitwert 284).

Versuchsdauer	1 Std.	3 Std.	5 1/4 Std.	16 Std.	22 Std.
Mit gewöhnlicher Zuckermenge	20 %; 100	40 %; 57	60 %; 35	100 %; 27	120 %; 25
Mit doppelter Zuckermenge	40 %; 110	80 %; 40	120 %; 41	200 %; 29	—
Mit halber Zuckermenge	10 %; —	20 %; —	30 %; 57	50 %; 37	—

Die Erfahrung, daß die Enzymbildung unter den Bedingungen schwacher Gä-
rungen mehr gefördert wird als bei intensivem Gärverlauf, ist aus vielen vergleichenden
Versuchen hervorgegangen. Dabei hat es sich gezeigt, daß auch unter [174] den Ver-
suchsbedingungen von H. v. EULER sowie von J. MEISENHEIMER etwas bessere In-
vertinzeitwerte erreicht werden können, wenn das Erfordernis eines günstigen Energie-
zustandes der Hefe erfüllt ist.

Mit einem gut brauchbaren Hefematerial Rc 13/IV verglichen wir die Gärung
mit zutropfender Zuckerlösung und stündlichem Eintragen von 10 % Zucker. In
letzterem Falle war der Invertinzuwachs beim Zeitwerte 50 in etwa derselben Zeit
beendet, die zur Erzielung eines viel günstigeren Invertinwertes nach der neuen Methode
hinreichte.

	2 Std., 20 % Zucker	4 bis 5 Std., 40 % Zucker	6 bis 7 Std., 60 % Zucker
Mit zutropfendem Zucker	65	30	24
Stündlich 10 %	76	52	50

Die von J. MEISENHEIMER geprüfte Methodik von H. v. EULER und D. JOHANSSON,
die in der Untersuchung von J. MEISENHEIMER, ST. GAMBARJAN und L. SEMPER die
günstigsten Zeitwerte (42 und 47) ergeben hatte, führte mit unseren besten Hefe-
proben Rc 15/II und Rc 15/III in 70 Stunden mit 200 % Zucker zum Zeitwert 42,
während wir mit 50 bis 100 % Zucker in 5 bis 32 Stunden zu Invertinzeitwerten von
15, 18, 19 und 20 gelangen konnten.

5 g Hefe Rc 15/II und Rc 15/III wurden in 500 ccm Nährlösung, enthaltend 10 g Zucker,
2,5 g KH_2PO_4 , 0,12 g $\text{MgSO}_4 \cdot 7 \text{H}_2\text{O}$ und 2 g Asparagin, bei 28° geführt. Nach 70 Stunden be-
trugen die Zeitwerte 42,5 und 42,2.

Wie in den älteren Versuchen, so läßt sich in unserem Verfahren der Rohrzucker
durch Traubenzucker ohne Änderung [175] der Geschwindigkeit und des Endwertes

der Invertinbildung ersetzen. Mit rohem Rübenzucker war das Ergebnis etwas ungünstiger als mit gereinigtem. Mit Malzzucker wurde geringerer Invertinzuwachs gefunden als mit Rohrzucker. Lactose ist für die Invertinbildung unbrauchbar, im Gemisch mit Rohrzucker ist sie ohne Einfluß; auch Glycerin ist nutzlos

		Zeitwerte bei gleichaufender Gärführung		
Hefe Rc 12/V	{ mit Saccharose	41	31	19
	{ mit Glucose	47	32	21
Hefe Rc 15/II	{ mit Saccharose	42	28	24
	{ mit Glucose	43	24	24
	{ mit Maltose	58	—	63

Lagerung der Ausgangshafen in konzentrierter Zuckerlösung oder in verdünnter Phosphat- und Nitratlösung bewirkte wohl einiges Ansteigen der Invertingehalte. Die Vorbehandlung mit Zuckerlösung hat aber auf die Invertinbildung bei nachfolgender Gärführung einen ungünstigen Einfluß, nicht die mit Phosphat.

Hefen, die zu Invertinwerten von 27 bis 20 geführt waren, ließen sich durch Lagern während einiger Stunden in 50proz. Glucose- oder Saccharoselösung um 2 bis 5 Einheiten des Zeitwertes verbessern.

Hefe Rc 12/V vom Zeitwert 24 verbesserte sich in 2 Beispielen in 3 Stunden zu 21 und weiter zu 20 und 19. Rc 12/VI vom Zeitwert 27 ergab 24, Rc 13/IV vom Zeitwert 27 ergab 22, Rc 15/III vom Zeitwert 20 ergab 18.

Andererseits waren die zu den höchsten Invertingehalten geführten Hefeproben sehr empfindlich; sie zeigten unter denselben Bedingungen Rückgang, z. B. von 18 auf 20 und 28.

Ähnliches Verhalten beobachteten wir beim Lagern der invertinreichen Hefen bei 20° in der alkoholhaltigen Nährsalzlösung. In einem bis zwei und vier Tagen verbesserten sich Zeitwerte von 27 und 25 und 22 auf 19 bzw. 21 und 20. Auch beim Lagern in Wasser kamen, vielleicht nur durch Exosmose von Inhaltsstoffen der Hefe, kleine [176] Zeitwertverbesserungen vor. Aber diese Erscheinung ist unsicher, wie die Zunahme in konzentrierter Zuckerlösung. Einige Hefeproben waren empfindlich, nämlich solche vom Zeitwert 15 und 17,4 verschlechterten sich schon in einem halben und ganzen Tag zu 21 bzw. 27.

Die im beschriebenen Verfahren angeratene wiederholte Abtrennung der Hefe von der alkoholhaltigen Nährlösung hat einen günstigen Einfluß, der deutlich, wenn auch nicht bedeutend ist. Bequemer ist das Verfahren ohne Unterbrechung durch Dekantieren oder Abzentrifugieren der Hefe. Die Invertinzunahme ist aber dann etwas geringer als unter den angegebenen Bedingungen. Die nachteilige Wirkung der alkoholhaltigen Außenflüssigkeit scheint hauptsächlich auf ihrem Alkoholgehalt zu beruhen. Setzt man nämlich jedesmal nach dem Dekantieren die dem vergorenen Zucker entsprechende Alkoholmenge zur neuen Nährlösung hinzu, so bleibt die Invertinvermehrung auch etwas hinter dem unter üblichen Bedingungen ausgeführten Vergleichsversuch zurück.

In der angewandten Nährlösung haben die Mineralsalze günstige Wirkung. Mit Kalium- und Ammoniumphosphat ohne die Nitrats scheint das Ergebnis nur um ein geringes ungünstiger zu sein, Vermehrung der Phosphatmenge ist ohne Einfluß. Durch Weglassen der Stickstoffverbindungen wird die Enzymbildung benachteiligt; aber Zusatz organischer Stickstoffverbindungen zum angewandten Ammoniumphosphat (gegebenenfalls zusammen mit Nitrat), nämlich von Harnstoff, Glykokoll, Pepton oder Nucleinsäure, waren ohne Nutzen, sie schienen sogar den Invertinzuwachs zu hemmen.

Andere Enzymgehalte während des Invertinzuwachses.

Maltase.

Für die Bestimmung des Maltasegehaltes in der Hefe haben R. WILLSTÄTTER und W. STEIBELT¹ eine Methode geschaffen, die auf Abtötung und Verflüssigung der Hefe durch [177] Essigester, Neutralisation der gebildeten Säure und Einstellung des für Maltase günstigen $p_H \approx 6,8$ beruht. Verschiedene nach diesem Verfahren analysierte Münchener Brauereihefen zeigten im Maltasegehalt viel größere Differenzen als die im Invertingehalt vorkommenden. Die Maltasezeitwerte der untersuchten untergärigen Bierhefen lagen zwischen 29 und 195, diejenigen der Löwenbrauereihefen betrugen ungefähr 29 bis 33.

In unseren Versuchen wurde der Gang der Maltasezeitwerte während der weitgehenden Saccharasevermehrung verfolgt und zwar genau nach der Bestimmungsweise von R. WILLSTÄTTER und W. STEIBELT, die sich bewährt hat. Die zur Invertin-anreicherung geeignetsten Hefeproben, deren Anfangsinvertingehalte besonders günstig waren, wiesen Anfangsmaltasegehalte auf, welche die früher beobachteten nicht übertrafen (nämlich 25 bis 39). Bei der Gärführung mit niedrigster Zuckerkonzentration und zwar mit Rohrzucker oder Traubenzucker oder Malzzucker hat sich dann ergeben, daß während der etwa 10fachen Verbesserung des Invertingehaltes die Maltase öfters ein wenig zunahm, z. B. um $\frac{1}{5}$ bis $\frac{4}{5}$, nämlich um $\frac{1}{5}$, wenn der Anfangswert schon hoch war (25), um $\frac{4}{5}$, wenn der Anfangswert weniger günstig war (39). Die günstigsten Maltasezeitwerte, die in den Versuchen der Enzymbildung erreicht wurden, liegen zwischen 17 und 20. Die Maltasezunahme ist also verhältnismäßig gering.

Tabelle 5. Vergleich von Maltase- und Saccharasezuwachs.

Gärführung mit	Anfangszeitwerte für		Zeitwerte nach Anreicherung			
			nach einigen Stunden		nach einem Tag	
	Invertin	Maltase	Invertin	Maltase	Invertin	Maltase
Saccharose . . .	187	39	38	22	28	—
„ . . .	105	25	53	22	22	20
Glucose	165	25	30	28	24	27
Maltose	165	25	58	24	63	45
Malzextrakt . . .	165	25	40	17	32	20

¹ Diese Zs. Bd. 111, S. 157 [1920], und zwar S. 168.

[178]

 β -Glucosidase.

Die Wirkung des in unsern Bierhefen selten und spärlich anzutreffenden Enzyms¹ versuchten wir mit Salicin als Substrat unter den von R. WILLSTÄTTER und G. OPPENHEIMER² sowie R. WILLSTÄTTER, R. KUHN und H. SOBOTKA³ angegebenen Bedingungen zu bestimmen, nämlich bei $p_H = 4,4$, bei 30°, mit 0,02N-Salicinlösung und zwar mit der einem Gramm getrockneter Hefe entsprechenden Menge der abgepreßten Hefe in 100 ccm Glucosidlösung. Die Reaktionszeit betrug 4, 6 und 17 Stunden. Die Hefe untersuchten wir entweder so wie bei der Saccharasebestimmung durch Einwirkung frischer Hefe auf das Substrat, oder genau wie bei der Maltasebestimmung nach rascher Abtötung. Angewandt wurden die Hefen Rc 15/II und Rc 15/III vor der Gärführung und nach Enzymanreicherung zu Invertinzeitwerten von 17,4 und 19,7. In keinem dieser Fälle gelang es, β -Glucosidase nachzuweisen. Die Vermehrung der Enzyme in der Hefe erstreckt sich also nicht auf die β -Glucosidase.

Protease.

Die proteolytische Wirkung der Hefe, für die es noch wenig Material quantitativen Vergleichs gibt, wurde von Herrn Dr. W. GRASSMANN in Versuchen geprüft, die zu einer später zu veröffentlichenden Untersuchung über Hefetrypsin gehören. Die tryptische Wirkung läßt sich nicht mit unveränderter Hefe messen; sie wurde vielmehr mit Autolysaten bestimmt, die mit quantitativen Invertinausbeuten dargestellt waren, und zwar unter Anwendung von 0,5 bis 4 ccm Autolysat mit 0,2 g Pepton in 10 ccm Spaltungsansatz während 24 Stunden bei 40°. Günstige Acidität wurde mit 1 ccm mol/3-Phosphatpuffer von p_H 6,5 eingestellt. Die Reaktion wurde durch Titration der [179] Aciditätszunahme mit $\frac{1}{5}$ -Kalilauge gemessen. Zur Beurteilung des proteolytischen Wertes diente ein gut wirksames Autolysat (dargestellt bei saurer Reaktion, gealtert) als Standard:

ccm Autolysat	0,5	1,0	2,0	4,0
Spaltung (ccm $\frac{1}{5}$ -KOH)	2,66	3,20	4,18	4,18

Die zumeist angewandte Hefe Rc 10/VI ergab durch Autolyse unter Neutralisation bei Zimmertemperatur einen etwas günstigeren Wert als das Standardautolysat. Nach der Invertinanreicherung (zu Zeitwerten 35 bis 28) autolysiert, ergab diese Hefe Werte der proteolytischen Wirksamkeit, die je nach dem Verfahren der Autolyse etwas besser oder schlechter waren als bei der Ausgangshefe. Die von der Art und Weise der Hefeverflüssigung und Enzymfreilegung bedingten Ausschläge sind viel größer

¹ In Macerationssaft von Münchener Trockenhefe, allerdings einem nicht gut definierten Material, haben C. NEUBERG und E. FÄRBER (Biochem. Zs. Bd. 78, S. 264 [1917]) β -Glucosidase nachgewiesen, die in Bierhefe zuerst von R. PIRIA gefunden worden war (Ann. d. Chem. Bd. 56, S. 35 [1845], und zwar S. 67).

² Diese Zs. Bd. 121, S. 183 [1922].

³ Diese Zs. Bd. 129, S. 33 [1923].

Tabelle 6. Proteasegehalt bei Invertinanreicherung.

	Menge des ang. Autolysats ccm	Spaltung ccm $\frac{1}{5}$ -KOH	Äquiv. ccm des Standard- autolysats	Proteol. Wir- kung, in Proz. des Standard- autolysats
Ausgangshefe, Zeitwert 284				
bei 30° verfl., bei 18° aut.	1	3,51	1,24	124
1. Gärführung, Zeitwert 35				
a) bei 30° verfl. und aut.	2	3,66	1,48	74
b) bei 30° verfl., bei 18° aut.	1	3,66	1,48	148
c) bei 35° verfl., bei 18° aut.	2	3,70	1,50	75
2. Gärführung, Zeitwert 44				
bei 35° verfl. und aut.	2	3,32	1,02	51
3. Gärführung, Zeitwert 32,5				
bei 30° verfl. und aut.	2	3,57	1,12	56
4. Zeitwert 28				
bei 30° verfl. und aut.	2	4,01	1,90	95

als die Unterschiede in der tryptischen [180] Wirkung der Ausgangshefe und der geführten invertinreichen Hefe. Proteasezuwachs ist also nicht in nennenswertem Maße gefunden worden.

Gärvermögen.

In den Versuchen von H. v. EULER und D. JOHANSSON¹ sowie von O. SVANBERG² war teils eine Verminderung, teils eine geringe Verbesserung der Gärkraft zutage getreten, als man den Invertingehalt der Hefe auf das 3- bis 5fache, auf Zeitwerte von schätzungsweise 100 steigerte. Die nach dem neuen Verfahren zu hohem Ansteigen des Invertingehaltes geführten Hefen blieben in ihrem Gärvermögen unverändert. Vergleichsweise wurden die Halbgärzeiten nach R. WILLSTÄTTER und W. STEIBELT³ bei 30° unter ständigem Schütteln im Thermostaten mit der 0,2 g Trockenhefe entsprechenden Menge frischer Hefe in 20 ccm 5proz. Glucoselösung bestimmt. Die Halbgärzeit, für die in einer früheren Probe von Löwenbräuhefe 80 gefunden worden, bewegte sich vom Anfang bis zum Ende der Invertinsteigerung zwischen 112 und 141.

Hefe Rc 15/II	Inv.-Zeitw. 165	Halbgärzeit 112 Min.
2 Stunden mit 20% Zucker gef.	„ 49	„ 123 „
4 „ „ 40% „ „	„ 35	„ 141 „
18 „ „ 96% „ „	„ 20	„ 112 „

Bei dieser Untersuchung hat uns der Vorstand des Gärungslaboratoriums der Löwenbrauerei München, Herr Dr. B. BERGDOLT, seine freundliche entgegenkommende Unterstützung geliehen, wofür wir ihm zu Dank verpflichtet sind.

Auch sprechen wir unsern Dank Herrn GERHARD KÜNSTNER aus, der uns bei unseren Versuchen aufs beste unterstützt hat.

¹ Diese Zs. Bd. 78, S. 246 [1912].

² Diese Zs. Bd. 109, S. 65 [1920].

³ Diese Zs. Bd. 115, S. 211 [1921], und zwar S. 219.

55. ZUR KENNTNIS DES INVERTINS.

Von RICHARD WILLSTÄTTER, KARL SCHNEIDER und EUGEN BAMANN.

Zehnte Abhandlung.

(Mitteilung aus dem Chemischen Laboratorium der Bayerischen Akademie der Wissenschaften in München.)

Mit 1 Abbildung im Text.

(Der Redaktion zugegangen am 6. Mai 1925.)

Einleitung.

Für die Trennung der Saccharase von den andern Bestandteilen der Autolysate kennt man keine chemische Methode. Es ist in unseren vorangegangenen Arbeiten nur mit Adsorptionsmethoden gelungen, den Reinheitsgrad des Enzyms beträchtlich zu steigern und zwar auf das 20fache der enzymatischen Konzentration, die nach den noch weniger auswählenden, älteren Verfahren der Fällung durch Alkohol, der Abtrennung von Fremdkörpern durch Bleiacetat und durch Dialyse zu erzielen war. Mit Invertin vom Saccharasewert 5,9 bis 6,7 (Zeitwert 0,17 bis 0,15) hat sich die präparative Arbeit dem erreichbaren Ziele genähert. Ein solches Präparat ist zusammengesetzt aus:

a) Enzymatischer Substanz, nämlich Saccharase selbst, weiteren polyosen- und glucosidespaltenden und anderen Enzymen und aus Substanzen, die den aktiven Enzymen am nächsten verwandt sind, nachweislich Zersetzungsprodukten (inaktiviertem Enzym) und wahrscheinlich Vorstufen. Für die Abtrennung der einem Enzym am nächsten verwandten Stoffe ist die Adsorptionsmethode bisher noch wenig ausgebildet.

b) Fremden Stoffen, die vom Zerfall des Hefeprotoplasmas [249] herrühren. Sie üben eine Schutzwirkung auf das Invertin aus, mit dem sie adsorptiv zusammenhängen. Obwohl nicht die einzelnen Begleitstoffe, wie Hefegummi, Tryptophanpeptid oder Tyrosinpeptid, eine spezifische Bedeutung haben und das Enzym ihre Gesellschaft zu wechseln vermag, so hat doch ihre Abtrennung Beständigkeitssturz oder -abnahme zur Folge. „Die Kunst der Arbeit wird es sein, das Minimum von Schutzstoffen aufzusuchen, womit die Saccharase bei unverminderter Aktivität gehalten werden kann.“

Obwohl die Saccharase, wie sie bisher beschrieben wurde, noch lange nicht aus reiner Substanz der Gruppe a) besteht, führt die Adsorptionsmethode, so lange nicht neue Verfeinerungen zu Hilfe kommen, nicht weiter, weil sie für die Abtrennung sogar von ganz fremdartigen Stoffen, geschweige von enzymartigen, nicht genügend auswählend ist. Wenn Invertin z. B. eine sehr starke Beimischung von Tryptophanpeptid mitschleppt (0,2% Tryptophan), zeigt es gegen Tonerde (vgl. die VII. und VIII. Abh.) das Adsorptionsverhalten eines homogenen Stoffes. Gewisse adsorptiv zusammenhängende Gemische verhalten sich bei den Adsorptionsvorgängen wie einheitliche chemische Verbindungen.

Für die Darstellung des Invertins bedeutet es eine günstige Grundlage, wenn es gelingt, das Verhältnis der Saccharase zu anderer enzymartiger Substanz zu verbessern. Dies ist der Sinn der im folgenden versuchten Anwendung invertinreicher Hefe. Sie beruht auf der Erkenntnis unserer IX. Abhandlung, daß bei der hohen Anreicherung des Invertins unter den Bedingungen geeigneter Gärführung, wobei das 10- bis 20fache des Invertingehaltes gewöhnlicher Hefe erreicht wird, andere Enzyme, wie Maltase, Trypsin, Enzyme des Zymasekomplexes u. a. nur geringen oder gar keinen Zuwachs erfahren. Die dadurch bedingte wesentliche Verschiebung des Verhältnisses von Saccharase zu anderen Stoffen der Gruppe a) wird noch durch ein in dieser Arbeit beschriebenes neues Verfahren der Autolyse verbessert, das zu Invertinlösungen von großer Beständigkeit führt. Dadurch wird erreicht, daß sich der Saccharase auch bei länger dauernden Operationen mit [250] gereinigten Präparaten, z. B. bei der Dialyse, nur wenig zerstörtes Enzym beimischt.

Auf das neuartige Material der Hefe vom Zeitwert 20 sind die bisher ausgearbeiteten Verfahren der Autolyse nicht mit gleichmäßigem Erfolg anwendbar. Die Freilegung nimmt einen günstigeren Verlauf, wenn die Hefe unverdünnt durch Behandlung mit Toluol abgetötet und dann vom ausgetretenen Verflüssigungssaft abgetrennt wird. Diese fraktionierte Autolyse, bei 30° weitergeführt, liefert Autolysate, deren Saccharasekonzentration 4- bis 8mal größer ist als die der angewandten Hefen, während bisher der Übergang vom Pilz in das Autolysat die enzymatische Konzentration nur auf doppelte bis höchstens dreifache gesteigert hatte. Die Invertinlösungen aus der fraktionierten Freilegung entsprechen nämlich Saccharasewerten von 0,4 bis 0,2 (Zeitwert 2,5 bis 5), die allein durch Dialyse bis auf 1,82 (Zeitwert 0,55) ansteigen. Während in der gewöhnlichen Bierhefe auf 1 S.E. 1100 mg Hefegummi und 150 mg Tryptophan treffen, sind in den neuen Autolysaten auf 1 S.E. nur 8 mg Hefegummi und 2,5 mg Tryptophan, nach der Dialyse 0,34 mg Tryptophan enthalten.

Aus den verbesserten Autolysaten lassen sich ohne die bisher erforderlichen Prozesse der Alterung, der Fällung durch Alkohol usw. unmittelbar mit einer einzigen Adsorption an Kaolin Invertinpräparate vom S.W. 5,5 (Zeitwert 0,18) gewinnen, die also den bisher besten an Saccharasekonzentration nahestehen und sie an Beständigkeit erheblich übertreffen. In ihnen dürfte bei gleichem Reinheitsgrad der Anteil an begleitender enzymartiger Substanz stark vermindert, der Anteil an Fremdstoffen

erhöht sein. Wiederholte Anwendung der Tonerde- oder Kaolinadsorption unter den üblichen Bedingungen bewirkte im allgemeinen keine Steigerung des Reinheitsgrades. Nur vereinzelt eigneten sich solche Präparate für Verbesserungen der Adsorptionsverfahren in bezug auf ihre selektive Wirkung. Dabei erhöhte sich der Saccharasewert über den bisher günstigsten Wert um 28 % hinaus, nämlich auf 8,55 (Zeitwert 0,117). Da sich in einem solchen Enzympräparat noch ein Ballast von 8,6 % Tryptophan nachweisen läßt, das nicht [251] als solches, sondern als Peptidkomponente vorkommen dürfte, so mag leicht die Beimischung enzymfremder Substanz in dem besten Saccharasepräparat zum Beispiel die Hälfte ausmachen.

Experimenteller Teil.

I. Analytische Beschreibung der Hefen und Autolysate.

A. Hefegummi.

1. Bestimmung des Hefegummis.

Die analytische Methode soll für die Bestimmung des Hefegummis in Hefen und in Invertinpräparaten, besonders häufig in Hefeaautolysaten dienen, die auch reduzierende Zucker, Proteinsubstanzen, Phosphate u. a. enthalten. Sie beruht auf der von E. SALKOWSKI¹ entdeckten Fällung des Hefegummis mit Fehlingscher Lösung. Zur quantitativen Bestimmung hat SALKOWSKI den Niederschlag in verdünnter Salzsäure aufgelöst und den freien Gummi mit Alkohol nochmals gefällt. Einige Abänderungen waren angezeigt wegen des Gehaltes der Autolysate, namentlich der unter Verflüssigung mit Chloroform gewonnenen, an reduzierenden Zuckern, wegen des mitunter beobachteten Mitgehens von Kupferphosphat auch in den ungeschiedenen Niederschlag und wegen des Anhaftens von Weinsäure an demselben. Die rohe Hefegummi-Kupferverbindung zu wägen, wie es bei J. WARKANY² geschah, erscheint bei dem wechselnden und hohen Gehalt der Autolysate an phosphorsauren Salzen als unzulässig. Aus sehr ansehnlichen Niederschlägen, welche die Autolysate mit Fehlingscher Lösung gaben, gingen bei der Reinigung oft nur geringe Mengen von Hefegummi hervor. Die qualitative Prüfung auf Hefegummi kann daher täuschen. Wir lassen der Abscheidung mit Fehlingscher Lösung eine erste Reinigung des Hefegummis durch Fällen der Autolysate mit Alkohol vorangehen und bestimmen schließlich den Hefegummi, der am Ende noch etwas Kupferphosphat enthalten kann, durch Polarisation. Der zugrunde gelegte Wert von $[\alpha]_D^{20} = +80,3^\circ$ war in 2proz. Lösung mit einem reinen Vergleichspräparat in exsiccatorgetrocknetem Zustande [252] (im Hochvakuum bei 56° noch 11 % Wasser verlierend) ermittelt, das die Herren H. KRAUT und F. EICHORN uns aus einer Untersuchung über Hefegummi freundlich zur Verfügung stellten. Unter den angegebenen Mengen ist also exsiccatorgetrocknener Hefegummi zu verstehen.

¹ Chem. Ber. Bd. 27, S. 497 [1894]; Diese Zs. Bd. 61, S. 124 [1909].

² Biochem. Zs. Bd. 150, S. 271 [1924].

Für die Analyse dient eine Probe von Autolysat, z. B. 30 ccm, die etwa 20 bis 100 mg Hefegummi enthalten. Noch 2 mg in 10 ccm geben mit Fehlingscher Lösung wie auch mit Alkohol brauchbare Niederschläge, während die mit 1 mg entstehende Trübung nicht mehr ausreicht. Bei der Polarisation entspricht 1 mg noch einem Winkel von ungefähr $0,03^\circ$.

Das klare Autolysat wird mit dem 5- bis 6fachen Volumen Alkohol gefällt und einige Stunden stehen gelassen. Den abzentrifugierten Niederschlag ziehen wir im Zentrifugenglas 4mal mit je 5 ccm $\frac{n}{20}$ -Essigsäure aus und trennen die Lösung jedesmal mittels der Zentrifuge ab. Die erhaltene reinere Lösung des Hefegummis wird mit 30 ccm Fehlingscher Lösung $\frac{1}{2}$ Stunde auf dem Wasserbad erwärmt und 4 bis 5 Stunden stehen gelassen. Den wieder mit der Zentrifuge isolierten Niederschlag lösen wir in 2 ccm 8proz. Salzsäure und fällen, damit keine Weinsäure anhaftet, den freien Hefegummi mit viel (35 ccm) 95proz. Alkohol. Der Niederschlag wird im Zentrifugenglas einmal mit 15 ccm 95proz. Alkohol gewaschen und mit Wasser in ein 10-cm-Meßkölbchen übergespült. Eine manchmal auftretende Trübung, die Filtration notwendig macht, ist durch Kupferphosphat hervorgerufen. Für die Polarisation dient eine eng 2-dm-Röhre.

Belege:

20 ccm Autolysat	enthielten	0,0512 g Hefegummi.
20 .. Autolysat, mit 40,0 mg Hefegummi	versetzt, ergaben	0,0908 g anstatt 0,0912 g.
20 80,0	0,1320 g .. 0,1312 g.
20 40,0	+ 100 g Wasser versetzt, ergaben	0,0910 g anstatt
		0,0912 g.
20 80,0	+ 100 g Wasser versetzt, ergaben	0,1310 g anstatt
		0,1312 g.
20 40,0	versetzt und 14 Tage stehen gelassen, ergaben	0,0908 g
		anstatt 0,0912 g.

Die Fehler betragen weniger als 1%.

[253] Die gefundenen Werte werden in Gewichtsprozenten der Trockenhefen und der Trockengewichte von Autolysaten oder Präparaten ausgedrückt. Um die Hefegummigehalte mit den Invertinwerten in Beziehung zu setzen, ist es am zweckmäßigsten, die auf 1 Saccharaseeinheit treffenden Mengen Hefegummi anzugeben, also den Quotienten $\frac{\text{mg Hefegummi}}{\text{Zahl der S.E.}}$. Es sei erinnert, daß 1 S.E. in 10 mg eines guten Invertinpräparates enthalten ist, nämlich eines Präparates vom Zeitwert 0,2 oder Saccharasewert 5.

2. Gehalt der Hefen.

Vergleichende Bestimmungen in Bierhefe vor und nach der Anreicherung des Invertins aufs 12fache ergaben gleiche Gehalte an Hefegummi, nämlich 8%. SALKOWSKI hat in obergäriger Hefe 6,9% gefunden. Das Verhältnis des Invertins zum Hefegummi verbessert sich also in demselben Maße, wie der Invertingehalt wächst, im Beispiel der Tab. 1 von etwa 1100 auf 94 mg pro 1 S.E.

Tabelle 1. Hefegummi in invertinarmer und invertinreicher Hefe.
(Angew. Hefestamm Re 12/V.)

Nr.	Zeitwert der Hefe		Hefegummi-Bestimmung		Hefegummi	
	vor der Führung	nach	Angew. Trockeng. g	Abgel. Winkel α	Proz. des Trockengewichts	auf 1 S.E. mg
1a	278	—	1,122	2,90	8,0	1110
1b	278	—	1,122	2,92	8,1	1112
1c	278	—	1,122	2,90	8,0	1110
	(6 Tg. i. Eisschr.)					
2a	278	23	1,075	2,85	8,1	93,0
2b	278	23	1,075	2,80	8,2	94,0

3. Gehalt der Autolysate aus gewöhnlicher Hefe.

Über die Hefegummigehalte der Autolysate liegen nur einige vorläufige Angaben von R. WILLSTÄTTER und F. RACKE¹ [254] vor, ermittelt nach der für diesen Zweck nicht zuverlässigen Methode von SALKOWSKI. Sie bestätigten die Beobachtungen von SALKOWSKI, wonach durch Autolyse bei Gegenwart von Chloroform gummiarmes Invertin gewonnen wird. Dieses gilt indessen nur für den Fall, daß die Freilegung des Enzyms mit geringer Ausbeute erfolgt, z. B. (bei WILLSTÄTTER und RACKE) bis zu einem Drittel. Bei vollständiger Freilegung des Invertins holt der Hefegummigehalt (Vers. 2 und 3 der Tab. 2) den mit anderen Zellgiften dargestellter Autolysate ein.

Die Invertinlösungen waren (nach Abh. I, S. 53) durch Versetzen der Hefe mit Wasser und Zellgift gewonnen (Vers. 1 und 2 der Tab. 2) oder durch Verflüssigung der unverdünnten Hefe, darauffolgende Neutralisation und entweder bei Zimmertemperatur (nach Abh. VIII, S. 272; Vers. 3 der Tab. 2) oder bei 30° fortgesetzte Autolyse (Vers. 4 und 5 der Tab. 2) und zwar in allen Fällen mit hoher Ausbeute. Die Hefegummimenge, 4 bis 7% des Autolysattrockenrückstandes, bewegte sich zwischen 213 und 342 mg auf 1 S.E. Das Verhältnis ist also 4mal günstiger als in der Hefe selbst.

Tabelle 2. Hefegummi in Autolysaten aus gewöhnlicher Hefe.

Nr.	Art der Autolyse	Zeitwert		Hefegummi-Bestimmung		Hefegummi		
		der Hefe	des Autolys.	Angew. Trockeng. g	Abgel. Winkel α	Proz. des Trockengew.	Proz. der angew. Trockenhefe	auf 1 S.E. mg
1	Tol. sauer, ohne Verfl., bei 18°	284	98	0,900	1,98	6,8	2,35	333
2	Chlorof. sauer, ohne Verfl., b. 18°	284	98	0,745	1,67	6,9	2,32	338
3	Chlorof. neutr., Verfl., bei 18°	208	78	0,525	1,04	6,2	1,98	242
4	Toluol neutral, Verfl., bei 30°	208	112	0,840	1,01	3,8	2,01	213
5	dgl.	284	950	0,640	1,16	5,7	1,91	270

4. Gehalt der Autolysate aus invertinreichen Hefen.

Die Verarbeitung der Hefen nach Invertinanreicherung ergab Autolysate von günstiger Zusammensetzung. Der [255] Hefegummigehalt, bezogen auf 1 S.E., betrug nämlich zwischen 98 und 26 mg (Tab. 3). Für die Freilegung des Invertins wurden folgende Verfahren angewendet:

¹ Abh. I, Ann. d. Chem. Bd. 425, S. 1 [1920/21], und zwar S. 51.

1. Autolyse durch Einw. von Zellgift auf die mit Wasser verd. Hefe, ohne Neutr., bei Zimmertemperatur.
2. Verflüssigung der unverd. Hefe durch Chloroform und Autolyse unter Neutr., bei Zimmertemperatur.
3. Verflüssigung der unverd. Hefe durch Toluol bei 30° oder 35°, Autolyse unter Neutr. bei Zimmertemperatur.
4. Verflüssigung der unverd. Hefe bei 30° oder 35°, Autolyse unter Neutr. bei 30° oder 35°.
5. Ebenso, indessen ohne Neutralisation.

Tabelle 3. Hefegummi in Autolysaten invertinreicher Hefen.

Nr.	Art der Autolyse	Zeitwert		Hefegummi-Bestimmung		Hefegummi		
		der Hefe	des Autolys.	Angew. Trockeng.	Abgel. Winkel α	Proz. des Trockengew.	Proz. der angew. Trockenhefe	auf 1 S.E. mg
1	Verf. 1, Toluol	52	21	0,800	1,48	5,8	2,27	60,8
2	.. 1, Chloroform	52	28	0,910	1,56	5,4	2,65	75,6
3	.. 2	47,8	20	0,605	1,02	5,3	1,95	53,0
4	.. 2	32,5	18,5	0,540	0,97	5,6	1,90	51,8
5	.. 3, bei 35°	35	16,3	0,720	1,45	6,3	2,93	51,2
6	.. 3, bei 30°	35	17,5	0,785	1,51	6,1	2,93	53,3
7	.. 3, bei 30°	28	14,4	0,870	1,78	6,1	3,20	46,1
8	.. 3, bei 35°	37	21,6	0,940	1,78	5,9	3,42	63,9
9	.. 4, Toluol bei 30°	47,8	20	0,585	1,13	7,7	2,87	77,0
10	.. 4, Toluol-Essigester bei 30°	52	25,8	0,895	2,18	7,6	3,68	98,6
11	.. 4, Toluol bei 30°	32,5	20	0,560	0,99	5,6	2,66	56,0
12	.. 5, Toluol bei 35°	37	19,2	0,690	1,37	6,2	3,20	59,7
13	.. 5, Toluol bei 30°	28	12,8	0,580	1,04	5,6	2,48	35,8
14	.. 5, Toluol bei 30°	19,8	12,3	0,490	0,92	5,8	3,27	35,6
15	.. 5, Toluol bei 30°	22	10,5	0,590	0,92	4,8	2,30	25,1

In den Verlauf der Autolyse gewährt die Untersuchung einer Reihe von Proben einigen Einblick. Die Verflüssigung der Hefe vom Zeitwert 25,4 wurde unverdünnt mit Toluol bei [256] 30°, und nach dem Verdünnen mit dem gleichen Gewicht Wasser die Autolyse unter Neutralisation bei derselben Temperatur vorgenommen. Die Freilegung des Invertins war in 10 Stunden beendet. Darüber hinaus beobachteten wir die Autolyse noch weitere 24 Stunden, in einem Teil bei 30°, in einem anderen bei Zimmertemperatur. Das Gewichtsverhältnis des Invertins zu seinen Begleitstoffen ist, wie aus der Tab. 4 hervorgeht, zu Anfang, während und nach der Hefeverflüssigung ungünstig und es verschlechtert sich wieder nach beendeter Invertinfreilegung, da eben dann nur noch Fremdkörper in die Invertinlösung übergehen können.

Tabelle 4. Beobachtung des Autolysenverlaufs. (Zeitwert der angewendeten Hefe: 25,4.)

Nr.		Invertinsubstanz in Proz.	Zeitwert des Auszugs	Trockengewicht in Proz. der Trockenhefe	Hefegummi		
					Proz. des Trockengew.	Proz. der angew. Trockenhefe	auf 1 S.E. mg
1	Probe I (sofort nach Verflüssigung)	3,9	131,0	20,1	1,75	0,35	115,0
2	Probe II (nach 5 1/2 Stunden)	69,0	14,5	36,3	6,10	2,41	44,3
3	Probe III (nach 10 Stunden)	97,0	11,7	44,3	6,00	2,69	35,2
4	Probe IV (12 Stunden nach beend. Inv.-Freilegung)	101	12,2	50,2	6,40	3,06	39,0
5a	Probe Va (24 Stunden nach beend. Inv.-Freilegung)	102	15,1	63,0	6,30	3,75	47,5
5b	Probe Vb (wie Va, jedoch bei Zimmertemperatur)	101	14,2	57,0	6,20	3,46	44,0

Eine Verbesserung der enzymatischen Konzentration in den Autolysaten war daher zu erwarten, wenn wir die Hefe nach vollständiger Verflüssigung von der ausgetretenen Flüssigkeit, dem Verflüssigungssaft, trennten und von neuem mit Toluolwasser von 30° zur Freilegung des Invertins ansetzten. Unter diesen Umständen tritt im Laufe der weiteren Autolyse [257] sehr wenig Säure auf, so daß es zwischen Autolysat mit und ohne Neutralisation kaum einen Unterschied gibt. Das Verfahren der Fraktionierung ergibt gemäß den Beispielen der Tab. 5 bei sehr guten Zeitwerten der Autolysate (nämlich 4 bis 2,5) für die Hefegummimengen auf 1 S.E. Werte von nur etwa 8 mg, die 30fach günstiger sind als die in den bisher dargestellten Autolysaten aus gewöhnlicher Hefe.

Tabelle 5. Hefegummi bei fraktionierter Autolyse invertinreicher Hefen.

Nr.	Art der Autolyse	Zeitwert		Hefegummi-Bestimmung		Hefegummi		
		der Hefe	des Autolys.	Angew. Trocken- gewicht g	Abgelesener Winkel α	Proz. des Trocken- gewichts	Proz. der angew. Trocken- hefe	auf 1 S.E. mg
1	Toluol, neutr., bei 30°	20,8	2,5	0,161	0,18	3,4	0,37	4,26
2	Toluol, sauer, bei 30°	21,0	4,2	0,004	0,12	4,2	0,85	8,95
3	dgl.	17,7	3,6	0,136	0,18	4,1	0,79	7,41
4	dgl.	23,0	4,6	0,137	0,16	3,6	0,72	8,29
5	dgl.	19,8	4,3	0,105	0,21	4,0	0,80	8,60
6	dgl.	22,0	3,6	0,190	0,27	4,5	0,74	8,10

Wenn die unter Fraktionierung gewonnenen Autolysate durch Dialyse gereinigt werden, so steigt der Hefegummigehalt, auf Trockengewicht bezogen, bei nur 4- bis 5facher Verbesserung des Invertinzeitwertes auf 15 bis 16% an, während ein nach früheren Methoden (Autolyse bei saurer Reaktion) aus gewöhnlicher Hefe gewonnenes Autolysat durch Dialyse einen 12fach besseren Zeitwert erreicht und dann einen Gehalt von etwa 80% Hefegummi aufweist.

An den Hefegummimengen, die bei der fraktionierten Autolyse in Lösung übergehen, zeigt sich eine eigentümliche Erscheinung, die für den Vorteil der neuen Methode der Invertinfreilegung mit verantwortlich ist. Wird die Hefe nach vollständiger Verflüssigung durch das Zellgift vom [258] Verflüssigungssaft getrennt und dann weiter autolysiert, so tritt im ganzen viel weniger Hefegummi aus dem Pilze aus, als wenn die Autolyse ohne Abtrennung des Verflüssigungssaftes durchgeführt wird. In letzterem Falle beträgt der Hefegummi im Autolysat 1,9 bis 3,6% vom Hefetrockengewicht, hingegen ist beim Verarbeiten der nämlichen Hefe die Summe der Hefegummimengen des Verflüssigungssaftes und des Autolysats 1 bis 1,3% der Trockenhefe (1,01, 1,05, 1,12, 1,27); davon befindet sich etwa $\frac{1}{3}$ im abgetrennten Verflüssigungssaft. Läßt man diese Flüssigkeit auf die nach beendeter Freilegung des Invertins abgetrennten Heferückstände von neuem einwirken, z. B. so lange, als die Autolyse zu dauern pflegt, so geht wieder Hefegummi in Lösung und zwar die nach jener Differenz zu erwartende Menge, während dieses beim Ansetzen der Heferückstände mit Wasser oder angesäuertem Wasser nicht geschieht. Durch Aufkochen wird der Verflüssigungssaft

nicht wirkungslos, aber die Wirkung wird vermindert (statt 17 mg wurden nach Aufkochen nur 10,9 mg Hefegummi in 26 Stunden in Lösung übergeführt, dagegen durch Wasser oder saurehaltiges Wasser nur 1,5 mg).

B. Tryptophan.

Nachdem eine Untersuchung von H. v. EULER und K. JOSEPHSON¹ vor kurzem die Aufmerksamkeit auf den Tryptophangehalt des Invertins gelenkt, zeigte unsere VIII. Abhandlung, daß Tryptophanpeptid nicht anders als Hefegummi zu den Fremdkörpern zählt, die sich in buntem Wechsel mit dem Enzym vergesellschaften. Es vermag aber aufs hartnäckigste dem Invertin anzuhafte und ihm durch die verschiedenen Adsorptionsvorhaben zu folgen, so daß z. B. das beste von den bisher beschriebenen Präparaten nach allen und zwar sehr zahlreichen Adsorptionsvorgängen noch 9 % Tryptophan aufwies.

Im folgenden beginnen wir, das Tryptophan in den Hefen vor und nach der Anreicherung des Enzyms und in den nach [259] alten und neuen Methoden gewonnenen Autolysaten zu beobachten. Die Verbesserung der Methode führt nun dazu, daß ohne irgend eine weitere Reinigung das Invertin schon in dem dialysierten Autolysat nur halb so viel Tryptophan mitführt, als in dem erwähnten Präparat vom Zeitwert 0,15 (S.W. 6,67), in dem auf 1 S.E. 0,67 mg Tryptophan treffen. Es ist, ähnlich wie beim Hefegummi, zweckmäßig, den Gehalt an Tryptophan in Milligrammen, bezogen auf 1 S.E., anzugeben.

Die Tryptophanbestimmungen führen wir gemäß dem Vorbild der Arbeit von H. v. EULER und K. JOSEPHSON nach der Bestimmungsweise von O. v. FÜRTH und F. LIEBEN²) aus. Die Hefe wird für die Analyse so wie bei der Hefegummi bestimmung durch Aufkochen mit der 20fachen Menge 3proz. Natronlauge vollständig in Lösung übergeführt, die man mit 10proz. Salzsäure neutralisiert, und zwar aus der Bürette, um die Volumvermehrung der Lösung genau zu kennen. 2 ccm der Lösung dienen dann für die Bestimmung. Die Flüssigkeit wird beim Neutralisieren farblos, so daß sie ohne weiteres für die Farbreaktion anwendbar ist. Die Autolysate müssen hingegen mit Tierkohle entfärbt werden.

Gewöhnliche Bierhefe und eine 12 mal invertinreichere wiesen (Tab. 6) gleichen Tryptophangehalt auf, nämlich 1,1 bis 1,2 % des Trockengewichtes. Das Verhältnis Tryptophan zu 1 S.E. verbessert sich also in dem Maße des Invertinzuwachses, von 150 auf 13 mg.

Tabelle 6. Tryptophan in gewöhnlicher und in invertinreicher Hefe.

Nr.	Zeitwert der Hefe vor nach der Föhrung		Tryptophan	
			Proz. des Trockengew.	auf 1 S.E. mg
1a	261	—	1,17	152,5
1b	261	—	1,14	149,0
2a	165	22	1,20	13,2
2b	165	22	1,14	12,6

¹ Chem. Ber. Bd. 57, S. 859 [1924].

²) Biochem. Zs. Bd. 109, S. 124 [1920].

[260] Die üblichen Verfahren der Invertinfreilegung holen mit dem gesamten Enzym die Hälfte des Tryptophans aus der Hefe heraus, aus gewöhnlicher und aus invertinreicher. Demgegenüber erzielen wir mit der gebrochenen Autolyse eine Verbesserung, wie die Tab. 7 erkennen läßt. Mit allem Invertin geht nur etwa $\frac{1}{4}$ des Tryptophans in Lösung, 2,3 bis 3,5 mg auf 1 S.E., der Quotient $\frac{\text{Tryptophan}}{\text{S.E.}}$ wird also 50 mal günstiger, als in gewöhnlicher Bierhefe.

Tabelle 7. Tryptophangehalt der Hefeautolysate.

Nr.	Art der Autolyse	Zeitwert		Tryptophan		
		der Hefe	des Autolys.	Proz. des Trocken- gew.	Proz. der angew. Trockenhefe	auf 1 S.E. mg
1	Tol., sauer, ohne Verfl., bei 18°	261	142	0,96	0,52	68
2	dgl.	230	117	1,30	0,66	76
3a	Tol., sauer, Verfl., bei 30°	19,8	12,3	1,04	0,59	6,4
3b	Tol., sauer, Verfl., frakt., bei 30°	19,8	4,3	1,08	0,23	2,3
4a	Tol., sauer, Verfl., bei 30°	20,2	10,3	1,05	0,49	5,4
4b	Tol., sauer, Verfl., frakt., bei 30°	20,2	4,9	1,00	0,23	2,4
5a	Tol., sauer, Verfl., bei 30°	22,0	10,5	1,27	0,60	6,6
5b	Tol., sauer, Verfl., frakt., bei 30°	22,0	3,6	1,97	0,32	3,5
6	dgl.	23,0	4,6	1,31	0,26	3,0
7	dgl.	23,6	4,4	1,17	0,20	2,6

Tryptophan aus 100 g wasserfreier Hefe.

Hefe, Zeitwert	Autol., Tol., sauer, Verfl., bei 30°	Ebenso, frakt. Autol.		
		Verfl.-Saft	Autolysat	Summe
22,0	0,60 g	0,035 g	0,32 g	0,355 g
20,2	0,49 g	0,028 g	0,23 g	0,258 g

Bei der fraktionierten Autolyse bleibt nicht nur die Menge des in die Invertinlösung gehenden Tryptophans zurück hinter [261] der Menge in üblichen Autolysaten; es ist sogar wie beim Hefegummi die Summe des Tryptophans im Verflüssigungssaft und in der Invertinlösung niedriger als in dem ohne Fraktionierung durchgeführten Parallelversuch.

Der Tryptophan-Invertinquotient der Autolysate verbessert sich (Tab. 8) bei der Dialyse, während dabei der Hefegummigehalt des Invertins unverändert bleibt. Ein Autolysat, aus gewöhnlicher Hefe nach den alten Methoden gewonnen, verlor in der Dialyse mehr als 90% vom Tryptophan. Auch beim verhältnismäßig tryptophanarmen Invertin aus der fraktionierten Autolyse invertinreicher Hefen sank der Quotient auf $\frac{1}{3}$ bis $\frac{1}{10}$. Den günstigsten Wert, 0,34 mg auf 1 S.E., erreichte ein dialysiertes Autolysat vom Invertinzeitwert 0,55. In diesem Fall ist das bei invertinreicher Hefe schon sehr günstige Verhältnis von Tryptophan zu Invertin noch 35mal besser als in der Hefe. Die Dialyse ist in diesem Versuch (Nr. 4 der Tab. 8) nach 14 Tagen abgebrochen worden, gewiß ohne daß sie beendet war. In den anderen Versuchen der Tabelle schloß sich an 8tägige Dialyse mit langsam strömendem destilliertem Wasser noch eine 3- bis 4stündige Elektrodialyse an.

Tabelle 8. Abnahme des Tryptophans bei der Dialyse roher Invertinlösungen.

Nr.	Art der Autolyse	Vor der Dialyse			Nach der Dialyse		
		Zeitwert des Autolys.	Tryptophangehalt		Zeitwert des Autolys.	Tryptophangehalt	
			Proz. des Trocken- gewichts	auf 1 S.E. mg		Proz. des Trocken- gewichts	auf 1 S.E. mg
1	Tol., sauer, ohne Verfl., b. 18°	117	1,30	76	0,8	1,12	5,50
2	Tol., sauer, Verfl., frakt., b. 30°	4,9	1,00	2,4	0,95	1,52	0,72
3	dgl.	3,9	—	(ca. 3)	0,98	1,81	0,88
4	dgl.	2,6	—	(ca. 3)	0,55	1,23	0,34

[262] C. Invertin aus der fraktionierten Entleerung der Hefe.

Auf invertinreiche Hefe wird die Methode der II. Abhandlung¹ übertragen, die Hefe nach Abtötung ihrer Freilegungsenzyme proteolytisch zu entleeren unter Erhaltung ihres Invertingehaltes und dann das Invertin durch diastatische Einwirkung in Freiheit zu setzen. Das merkwürdige Experiment verläuft mit Hefe von 14fach höherem Invertingehalt ganz ebenso wie in der Beschreibung von WILLSTÄTTER und RACKE. Die am Ende erhaltene Hefeauflösung ist Invertin vom Zeitwert 2,7; die enzymatische Konzentration ist also nicht größer als bei der einfachen neuen Methode der fraktionierten Selbstauflösung, weil nämlich die Diastase sehr viel Hefegummi in Lösung bringt. Die Menge Hefegummi auf 1 S.E. beträgt 57 mg. Aber die rohe Invertinlösung ist arm an Eiweißspaltungsprodukten, so daß das Verhältnis Tryptophan auf 1 S.E. (0,51 mg) ohne weiteres besonders günstig ist. Diese Menge auf 1 S.E. ist um ein Drittel geringer als in dem Invertinpräparat vom Zeitwert 0,15, in dem die Adsorptionsmethode das Ende ihres Leistungsvermögens erreicht hatte. Der Tryptophangehalt ging aber dann bei einer Dialyse von 21 Tagen nur auf 0,48 mg pro 1 S.E. zurück; die Lösung ist eben frei von Protease und sie enthält das Tryptophan in schwer dialysierbarer, hochmolekularer Form.

Während die analytischen Daten bei derartig fraktionierter Entleerung von gewöhnlicher Hefe wenig Bemerkenswertes ergaben (Tryptophangehalt 8,61 mg auf 1 S.E.), bot die Analyse (Tab. 9) beim Versuch mit invertinreicher Hefe eine bemerkenswerte Ergänzung des in der II. Abhandlung beschriebenen Experimentes.

Das Ausgangsmaterial, 140 g abgepreßte Hefe von 23% Trockengewicht, enthielt 30,6 S.E. gemäß ihrem Zeitwerte 21. Die Abtötung durch Essigester bei 37° während 1½ Stunden verlief so, daß die Heferückstände kein Invertin mehr ohne Hilfe fremder Enzyme in Lösung schicken konnten. Der [263] Verflüssigungssaft enthielt sehr wenig Invertin, Hefegummi und Tryptophan. Die Entleerung durch Pepsin in 9tägiger Einwirkung bei 30° verlief mit geringem Invertinverlust, während dabei an Tryptophan ¾% des ursprünglichen Hefetrockengewichtes in Lösung gingen, also etwas mehr als sonst zusammen mit allem Invertin. Die letzte Phase des Experimentes war die Behandlung (7½ Tage, 30°) der Heferückstände mit gereinigter Malzamyase. Dabei entstand eine Auflösung mit fast allem Invertin (28,6 E.) und mit viel Hefegummi (1,4240 g), aber nur (höchstens) 0,0131 g Tryptophan.

¹ R. WILLSTÄTTER und F. RACKE, Ann. d. Chem. Bd. 427, S. 111 [1921].

Tabelle 9. Verlauf der fraktionierten Entleerung invertinreicher Hefe.
(140 g Hefe; Zeitwert 21, Trockengew. 23%, 30,6 S.E.)

	Verflüss.-Saft	Proteolyt. Auszug	Dialysat. Auszug
In Lösung gegangene Trockensubstanz (g)	5,97	11,7	3,40
Gelöstes Invertin; Zeitwert	0,30 S.E.; 390	0,475 S.E.; 493	28,6 S.E.; 2,71
Hefegummi			
in Lösung gegangen (g)	0,0221	0,1060	1,424
Proz. der ang. Trockenhefe	0,068	0,61	5,2
auf 1 S.E. (mg)	72,1	413	56,8
Tryptophan			
in Lösung gegangen (g)	0,0084	0,239	0,0131
Proz. der ang. Trockenhefe	0,026	0,75	0,047
auf 1 S.E. (mg)	27,3	594	0,51

D. Phosphor.

In den letzten Jahren war die Frage strittig, ob Invertin eine Phosphorverbindung sei. R. WILLSTÄTTER, J. GRASER und R. KUHN¹ gelangten aber durch weitgehende Reinigung zu Invertinpräparaten n_1 , p und l (Zeitwerte: 0,50, 0,29, 0,20) [264] von nur 0,006, 0,02 und 0,027% Phosphorgehalt. Hier trafen auf 1 S.E., das ist 10 mg vom Zeitwert 0,20, nur 0,0015, 0,0029 und 0,0027 mg Phosphor. In gewöhnlicher Hefe fanden wir²) dagegen auf 1 S.E. die 100000fache Menge Phosphor (2,25%). Der Phosphorgehalt ändert sich merkwürdigerweise gar nicht bei unserer Gärführung mit niedriger Zuckerkonzentration und bei Gegenwart von viel Phosphat. Die sehr invertinreich gewordene Hefe enthielt ebenfalls 2,28% Phosphor. Von dieser Phosphormenge begleitet ein großer Teil das Invertin in die Autolysate. Diese werden bis zum Verschwinden der Reaktion mit Kleinmannschem³) salzsaurem Strychnin-Molybdatreagens dialysiert und elektrodialysiert. Danach enthielt die Invertinlösung noch 0,1% des Trockenrückstandes an Phosphor. Dies ist bei Invertin aus invertin- armer und invertinreicher Hefe 0,7 bzw. 0,06 mg, auf 1 S.E. bezogen, also $\frac{1}{400}$ der ursprünglichen Phosphormenge.

	P ₂ O ₅		P	
	Proz. des Trockengewichts	auf 1 S.E. mg	Proz. des Trockengewichts	auf 1 S.E. mg
a) Gewöhnliche Hefe	5,11	670,0	2,25	204,0
b) Invertinreiche Hefe	5,18	56,8	2,28	25,1
c) Dial. Autol. aus a)	0,32	1,570	0,14	0,6880
d) Dial. Autol. aus b)	0,27	0,134	0,12	0,0588

a) 0,2400 g gew. Hefe vom Zeitwert 261 gaben 0,3682 g Molybdat.

b) 0,2430 g „ „ „ „ „ 22 „ 0,3785 g „

c) Hudson-Autol. aus gew. Hefe v. Zeitw. 117, Dialysat v. Zeitw. 0,8; 0,1050 g Trockenrückst. entspr. 0,0187 g Molybdat.

d) Frakt. Autol. invertinreich. Hefe v. Zeitw. 3,0, Dialysat v. Zeitw. 0,98; 0,0898 g Trockenrückst. entspr. 0,0074 g Molybdat.

¹ III. Abh., Diese Zs. Bd. 123, S. 1 [1922].

² H. v. EULER und P. LINDNER führen in der „Chemie der Hefe“ (Leipzig 1915) die Analyse von F. SCHÖNFELD an, der in verschiedenen Hefen 1,95 bis 2,52% Phosphor findet.

³ H. KLEINMANN, Biochem. Zs. Bd. 99, S. 150, und zwar S. 174 [1910].

II. Verfahren der fraktionierten Autolyse.

Unsere Abhandlungen I und II zur Kenntnis des Invertins stellten das Ziel der präparativen Methode auf, den [265] enzymatischen Vorgang der Invertinfreilegung von der allgemeinen Selbstauflösung der Hefe zu trennen und so zu leiten, daß das Invertin vollständig in Lösung geht zusammen mit möglichst wenig von anderen Inhaltsstoffen der Hefe. Die Verbesserung der enzymatischen Konzentration beim Übergang des Enzyms vom Pilz in das Autolysat drückt sich im Steigen des Saccharasewertes aus oder im Sinken des reziproken Invertinzeitwertes, der bei dem verdünnten Material ein anschaulicheres Maß ist.

1. Das Verfahren (I. Abh., S. 53) der Autolyse bei Zimmertemperatur durch Einwirkung von Toluol auf die mit gleichem oder doppeltem Gewicht Wasser verdünnte Hefe ergab in 4 bis 7 Tagen Invertinlösungen, deren Konzentration doppelt so groß war wie in der Hefe; aus Hefen vom Zeitwert 350 bis 230 Autolysate vom Zeitwert 206 bis 160.

2. Das ähnliche Verfahren (I. Abh., S. 54) unter Neutralisieren der auftretenden Säure führte in 3 bis 4 Tagen zu Autolysaten von fast dreifacher Konzentration im Vergleich zur Trockenhefe; Zeitwert 142 bis 114.

3. Das Verfahren der raschen Autolyse bei neutraler Reaktion (VIII. Abh., S. 266) bestand in der Einwirkung von Chloroform auf unverdünnte Hefe, Verdünnen und Neutralisieren erst nach der Verflüssigung und Autolyse in 1 bis 2 Tagen. Die Autolysate haben bei 90 % Ausbeute ungefähr dreimal günstigere Zeitwerte als die Trockenhefe; Hefen 315 und 264, Autolysate 99 und 86.

Eine wesentliche Verbesserung dieser Reinheitsgrade ermöglichte die Verarbeitung von Hefe, deren Invertingehalt durch geeignete Gärführung gesteigert worden ist. Von dem bisherigen Stand der Methode gibt die neue Monographie von O. SVANBERG¹ (Stockholm) eine Darstellung, wonach aus invertinreicher Hefe vom Zeitwert 90 während mehrerer Wochen Autolysensäfte vom Zeitwert 45 (S.W. = 0,022) entstehen.

Auf unsere in der vorangehenden Abhandlung [266] beschriebenen invertinreichen Hefen (Zeitwert ungefähr 20; S.W. 0,05) war das dritte Verfahren nicht mit gleichmäßigem Erfolg anwendbar. Hefen, die sich vor der zur Verbesserung des Invertingehaltes dienenden Gärführung rasch und mit guter Ausbeute autolysieren ließen, erlitten des öfteren, wenn sie invertinreich geworden, durch Behandeln in unverdünntem Zustand mit Chloroform und im Verlauf der Neutralautolyse eine Schädigung des Freilegungsenzyms. Die Ausbeute an Invertin erreichte in einer Anzahl von Beispielen nur 50 bis 70 %.

Der Verlauf war gleichmäßiger mit Toluol und die Dauer der Autolyse ließ sich durch Verflüssigung der unverdünnten Hefe bei 30° und Autolyse bei derselben Temperatur abkürzen. Da bei der Abtötung der Hefe ein an Invertin armer, an Hefe-

¹ E. Abderhaldens „Handb. der biologischen Arbeitsmethoden“, Abt. IV, Teil 1, Heft 2, Lieferung 154 [1925], und zwar S. 258.

gummi und anderen Fremdkörpern verhältnismäßig reicher Saft austrat (vgl. den analytischen Abschnitt I), wurde der Reinheitsgrad der Autolysate durch Abtrennung der Hefe vom Verflüssigungssaft und Wiederansetzen mit Wasser und Toluol verbessert. Dies ist das Verfahren der vorliegenden Arbeit. Die Dauer der Verflüssigung beträgt etwa 45 Minuten, die Dauer der Autolyse nach derselben, von einer Hefeprobe zur andern wechselnd, 6 bis 24 Stunden. Ohne Abtrennung erreichen wir mit Hefen vom Zeitwert ungefähr 20 zunächst Autolysate vom Zeitwert 12 bis 8, nach dem neuen Verfahren der gebrochenen oder fraktionierten Freilegung aber solche vom Zeitwert 5 bis 2,5 (S.W. 0,2 bis 0,4). Gegenüber unseren früheren Verfahren wird also die enzymatische Konzentration der rohen Invertinlösungen auf das 30- bis 50fache gesteigert und die Zahl der Saccharaseeinheiten in einem bestimmten Volumen Autolysat auf 10fache (etwa 10 S.E. in 100 ccm).

Es ist eine eigentümliche Erscheinung bei der Abtrennung des Verflüssigungssaftes, der viel freie Säure enthält (z. B. sind für 1 kg Hefe 20 ccm 10proz. Ammoniak zur Neutralisation erforderlich), daß danach von der Hefemasse nur noch wenig oder keine Säure mehr gebildet und abgegeben wird, während die im Verflüssigungssaft der Autolyse unterliegende Hefe in langer Zeitdauer allerdings in immer schwächerem Maße Säure produziert. Bei dem neuen Verfahren verschwindet der [267] Unterschied zwischen Autolyse bei saurer Reaktion und bei neutraler Reaktion.

Die Autolysate enthalten Hefeeiweiß in geschontem Zustand, indessen viel weniger als beim Verfahren der VIII. Abhandlung. Um von vornherein die Autolysate reiner zu erhalten, säuern wir sie vor dem Abtrennen von den Heferückständen ein wenig an und befreien sie dadurch ohne eine besondere Filtration fast ganz von Eiweiß.

Tabelle 10. Gebrochene Freilegung des Invertins mit Toluol bei 30°.

Nr.	Zeitwert der Ausgangshefe	Abgetr. Inv., Proz. vom angew. Hefeinvertin	Zeitwert der Abtr.-Flüssigkeit	Dauer der Autolyse in Stunden	Ausbeute in Proz. v. angew. Hefeinvertin	Zeitwert des Autolysates
1	15,0	7,6	—	3 25	27 70	3,0
2	17,7	5,6	48,5	8 16	55 94	3,6
3	19,4	13,8	30,5	5,5 7	81 88	2,6
4	20,8	4,3	87	6,5	91	2,5
5	22,0	2,6	119	7,5 10	75 100	4,3
6	22,0	2,3	14,1	5,5 13	62 100	3,6
7	23,0	4,6	86	5,5 9,5	63 100	4,6
8	23,9	7,7	—	6 10	54 98	3,9

Beispiel: 340 g invertinreiche Hefe, die abgepreßt 23,5 % Trockengewicht hatte, enthielten beim Zeitwert 19,4 83 S.E., etwa soviel als 5 kg gewöhnliche Hefe. Die Hefe, vorgewärmt im Thermostaten, verrührten wir bei 30° kräftig mittels eines dicken Glasstabes mit 35 ccm auf 30° erwärmtem Toluol. Die Verflüssigung, die bei Zimmer-

temperatur Stunden erfordern würde, erfolgte in 45 Minuten und zwar so, daß der Brei recht dünnflüssig war. Man verdünnte mit 340 ccm Wasser von 30° [268]. Es ist für die Gewinnung eines hochwertigen Autolysates günstig, mit dem Abtrennen noch etwa 1 bis 1½ Stunden zu warten. Dann füllten wir zu 1 l auf und trennten mittels der Zentrifuge die Heferückstände ab, die noch mit 1 l Wasser von 30° ausgewaschen wurden. Der abgetrennte Verflüssigungssaft mitsamt dem Waschwasser enthielt in unserem Beispiel 13,8% des angewandten Invertins und 17,4 g Trockensubstanz, d. i. 22% des Hefetrockengewichts, so daß also der Zeitwert dieser ersten Fraktion 30,5 betrug.

Die Heferückstände werden sogleich mit 340 ccm toluolgesättigtem Wasser von 30° unter Zusatz von Toluol aus den Zentrifugenbechern herausgespült. Die Autolyse nimmt im Thermostaten bei 30° ihren Fortgang. Nach beispielsweise 5 und 7 Stunden entnehmen wir, um den zeitlichen Verlauf der Freilegung zu verfolgen, Proben von 5 ccm, die klar filtriert zur Bestimmung des Vergleichszeitwertes¹ angewandt werden. ½, später ¼ ccm reicht dafür. Die entstehende Invertinlösung ist schon bald sehr konzentriert, so daß 50proz. Spaltung der 4,75proz. Rohrzuckerlösung in 10,44 und 9,54 Minuten erreicht wird, also von 1 ccm Invertinlösung, der Definition des Vergleichszeitwertes gemäß in 2,61 und 2,38 Minuten. Die Ausbeuten sind danach, eingerechnet das Invertin der abgetrennten Flüssigkeit, bei idealer Filtration 81 und 88% des angewandten Hefeinvertins.

An diesem Punkt, in anderen Beispielen bei einem etwas späteren, aber unter Vermeidung unnötig langer Dauer, wird die Autolyse abgebrochen. Die Dauer ist also ein Arbeitstag oder ein ganzer Tag. Vor der Isolierung der Lösung wird der dünne Brei zur Beseitigung von etwas gelöstem Eiweiß vorsichtig unter tüchtigem Umrühren mit 1/20-Essigsäure angesäuert und zwar bis zur Rotfärbung von Lackmus. Dann säuert man noch etwas mehr an; man stellt nämlich mit Methylrot auf $p_H = 3,5$ bis 4 ein. Dafür waren 220 ccm der Essigsäure erforderlich. Das Autolysat wird mittels der Zentrifuge von den Heferückständen abgetrennt, die wir nicht [269] nachwaschen, und, da es etwas trübe ist, durch Einrühren von ein wenig geglähtem Kieselgur geklärt. Nach dem Filtrieren durch große dünne Filter stellt man die Reaktion der Flüssigkeit mit verdünntem Ammoniak wieder auf neutral ein, z. B. auf vollen Umschlag von Bromkresolpurpur.

Das Autolysat, 2,55 l, enthielt 53 S.E., d. i. 85% des in der Hauptfraktion der Autolyse gelösten Invertins und 64% des Gesamtinvertins der angewandten Hefe. Das Trockengewicht betrug 6,72 g, d. i. 8,5% der Trockenhefe. Der Zeitwert des Autolysates war 2,6 (S.W. = 0,385).

Die Invertinlösungen, die das neue Verfahren liefert, sind weit schwächer gefärbt als die früheren, sie sind sehr schwach grünlich, während der abgetrennte Verflüssigungssaft tief gelb ist. Die Millonprobe fällt deutlich aus, nach der Dialyse schwach, aber merkbar.

¹ III. Abh., Diese Zs. Bd. 123, S. 1 [1922], und zwar S. 24.

Über den zeitlichen Verlauf, die Ausbeute und enzymatische Konzentration berichtet die Tab. 10 an einigen weiteren Beispielen.

III. Adsorptionsverhalten des Invertins aus der fraktionierten Autolyse.

Die neuen Hefeauszüge sind ein günstiges Material für die Darstellung von Invertin im Reinheitsgrade von ungefähr S.W. 5. Überraschend leicht gelingt es durch eine einzige Adsorption mit Kaolin ohne Alterung, ohne Alkoholfällung oder andere Vorreinigung ähnlich reine Präparate zu gewinnen wie früher durch Vorreinigung und mehrere Adsorptionsvorhaben. Die Invertinlösungen zeichnen sich auch nach der Reinigung durch Beständigkeit aus. Sie sind durch Begleitstoffe, mit denen sie adsorptiv zusammenhängen, geschützt.

Es scheint, daß solche unter den schärferen Bedingungen der Autolyse (30) verhältnismäßig reichlicher und rascher entstehen, als z. B. bei dem vorsichtigen Autolyseverfahren der VIII. Abhandlung mit Chloroform bei Zimmertemperatur. Nach dem älteren und dem neuen Verfahren dargestellte Invertinpräparate von demselben Saccharasewert 5 sind von ungleicher Beschaffenheit und Zusammensetzung. In den älteren dürfte [270] das Invertin von mehr anderer Enzymsubstanz begleitet sein als in den neuen, da bei der Enzymvermehrung in der Hefe das Invertin gegenüber den anderen Enzymen stark bevorzugt wird. Bei gleichem Reinheitsgrad wird daher in einem der neuen Präparate ein größerer Anteil von enzymfremden Begleitstoffen enthalten sein. Damit hängt es zusammen, daß die enzymatische Konzentration, während man so leicht etwa zu S.W. 5 gelangt, überraschend schwer weiter zu steigern ist. Die Adsorptionsverfahren, wie sie bisher angewandt wurden, führen mit diesen Invertinpräparaten nicht zu höheren enzymatischen Konzentrationen.

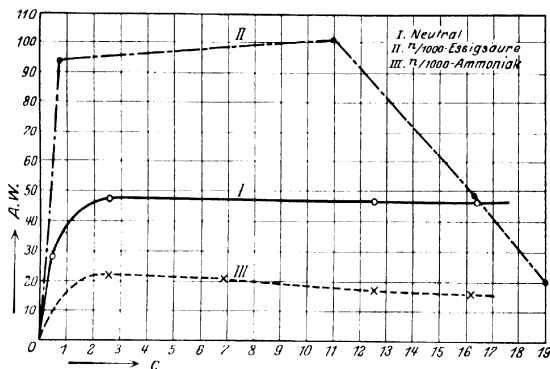
1. Adsorption durch Kaolin.

Aus frischem Autolysat vom Zeitwert 3,6, $\frac{1}{5}$ -Essigsäure, bei einer Verdünnung von 1 S.E. in $\frac{1}{2}$ l, 1 oder 4 l, wurde das Invertin von Kaolin mit dem hohen Adsorptionswert 0,22 aufgenommen. Die Elution mit 0,5proz. Diammonphosphatlösung ergab 77 % Ausbeute. Nach der Ausfällung von Phosphorsäure und der Dialyse, die ohne Verlust verlief, besaß das Invertin den Zeitwert 0,177 (S.W. 5,65). Dieser Reinheitsgrad verbesserte sich gar nicht bei einer darauffolgenden Reinigung mit Tonerde. Aus neutraler Lösung in Verdünnung von 1 S.E. in 50 ccm durch Tonerde C zu 80 % mit Adsorptionswert 23 adsorbiert und durch 0,5proz. Diammonphosphat eluiert (I. Elution 75 %, II. Elution 17 % des adsorbierten Invertins), wies das Invertin wieder S.W. 5,56 auf. Der Tryptophangehalt betrug nach der Reinigung mit Kaolin 3,7, nach der mit Tonerde 3,9 %. Aus einem anderen Autolysat ging unter denselben Bedingungen Invertin vom S.W. 5,88 hervor, dessen Tryptophangehalt 4,1 % betrug.

Mit diesen Erfahrungen steht im Einklang, daß das Präparat vom S.W. 5,65, vor und nach der Tonerdeadsorption geprüft, dieselbe Adsorptionskurve eines annähernd einheitlichen Stoffes ergab (s. Abbildung). Dies ist, wie in der VII.¹ und VIII. Ab-

¹ H. KRAUT und E. WENZEL, Diese Zs. Bd. 142, S. 71 [1925].

handlung erläutert, nicht die Adsorptionsisotherme der [271] Saccharase, sondern die eines enzymhaltigen Fremdstoffes oder adsorptiv verbundenen Gemisches von Fremdstoffen. Erheblich abweichende Adsorptionskurven beobachteten wir mit demselben Präparat in saurer (s. Abbildung, Kurve II) oder in schwach alkalischer



Tonerdeadsorption eines Invertinpräparates (d. Kaolin gereinigt) vom S.W. 5,65 bei verschiedenen Aciditäten (Verd. 1:50).

(s. Abbildung, Kurve III) Lösung. Darauf gegründete Versuche, z. B. den Reinheitsgrad durch Voradsorption zu steigern, schlugen fehl. Als durch fraktionierte Adsorption mit Tonerde aus $1/1000$ -essigsaurer Lösung 40 % des Invertins in 2 Anteilen entfernt wurden, war der Saccharasewert der Restlösung wieder 5,37 und der Tryptophangehalt 4,1 %.

2. Alterung der Autolysate.

Obwohl die Invertinlösungen aus der fraktionierten Autolyse arm an proteolytischem Enzym sind, wird auch bei ihnen die Adsorbierbarkeit durch Alterung verbessert. Dies wird schon in wenigen Tagen bei Zimmertemperatur deutlich, viel rascher bei 30° . Wir bewirken das Altern durch beispielsweise eintägiges Erwärmen des toluolhaltigen Autolysates auf 30° im Thermostaten. Von höheren Adsorptionswerten (0,37, 0,44, 0,52) abgesehen, verläuft die Adsorption mit Kaolin nach [272] Alterung ebenso wie mit den ganz frischen Autolysaten. Invertinpräparate vom S.W. 4,76 und 4,35 wurden erhalten, die sich danach durch eine Tonerdeadsorption nur auf 4,70 verbesserten.

3. Dialysate.

Da die nach den bisherigen Verfahren gewonnenen Autolysate das Invertin in sehr unreinem Zustand enthalten, war durch Dialyse oder Elektrodialyse keine wesentliche Reinigung zu erzielen. Anders bei den 30fach reineren Invertinlösungen. Allein durch Dialyse der Autolysate läßt sich dieselbe enzymatische Konzentration (Zeitwert 0,55) erreichen wie in unserer Abhandlung I nach den Adsorptionen mit Tonerde und mit Kaolin.

In den ersten Tagen tritt im Dialysator ein flockiger Niederschlag auf, wovon abfiltriert wird. Später trübt sich die Flüssigkeit nochmals. Die Invertinlösungen werden farblos und geruchlos. Der Tryptophangehalt geht mehr und mehr zurück, z. B. auf 1,23 %. Die Millonprobe wird viel schwächer, bleibt aber noch deutlich, der Hefegummigehalt steigt auf 15 % an. Der Adsorptionswert von Kaolin ($\frac{1}{5}$ -Essigsäure, Verdünnung 1 E. in $\frac{1}{2}$ l) steigt bis zu einem ähnlich hohen Wert (1,04) wie bei einem guten Invertinpräparat.

In einigen Beispielen lieferten Autolysate vom Zeitwert 3,9 und 4,9 durch 7- bis 8tägige Dialyse aus sogenannten Fischblasen und 3- bis 4stündige Elektrodialyse mit 98 % Ausbeute Invertinlösungen vom Zeitwert 0,95 bis 0,98. Ein Autolysat vom Zeitwert 2,6 verbesserte bei 14tägiger Dialyse (ohne Elektrodialyse) mit Verlust von 12 % den Zeitwert auf 0,55.

Wenn man das Invertin aus dialysiertem Autolysat, den günstigen Adsorptionswert ausnützend, durch Kaolinadsorption reinigt, so findet man das Enzym weniger geschützt, den Verlust am Kaolin also größer. Ein Dialysat vom Zeitwert 0,95 lieferte mit 67 % Ausbeute eine Elution, worin das Enzym den S.W. 5,18 aufwies. Es war frei von Hefegummi, es unterschied sich von den anderen Präparaten dieser Art durch geringen Tryptophangehalt. Das Dialysat enthält nur noch 1,5, das Präparat nach der Kaolinadsorption 0,7 (\pm 0,2) % Tryptophan.

[273]

4. Anwendung der Tonerdeadsorption.

An Invertin vom S.W. etwa 5 machte man in der VIII. Abhandlung die Erfahrung, daß es Aggregate von Saccharase mit Fremdstoffen gibt, z. B. mit Tryptophanpeptid, die, obwohl ihre Auflösbarkeit nachgewiesen ist, doch nicht durch auswählende Adsorption mit Tonerde zerlegt werden können. „Damit war das Ende der Nützlichkeit dieses Verfahrens erreicht.“ Versuche in den voranstehenden Abschnitten haben diese Erfahrung bestätigt. Abänderung der Lösungsverhältnisse, z. B. der Konzentration, der Acidität, Zusatz von Alkohol, der in einer Konzentration von 30 % (A.W. 44 gleich wie ohne Alkohol) bei 0° bei raschem Arbeiten ertragen wird, gestalten die Wirkung der Tonerde nicht in höherem Maße selektiv. Nur durch Zusatz von Rohrzucker zur Invertinlösung, mit oder ohne Monokaliumphosphat, erzielten wir in einigen Beispielen bei Adsorption an Tonerde erwähnenswerte Verbesserungen der Reinheitsgrade. Das Verhalten verschiedener Invertinlösungen, die unter gleichen Bedingungen geprüft wurden, war indessen so ungleich, daß nicht eine Methode der auswählenden Adsorption angegeben werden kann, sondern nur einzelne Versuche zu dem Ziele, die adsorptiv zusammenhängenden saccharaschaltigen Gemische aufzulockern.

Adsorption des Invertins aus Rohrzuckerlösung: Ein Autolysat vom Zeitwert 2,5 wurde mit ähnlichem Erfolg wie durch Dialyse mit der Alkoholfällung gereinigt. Dies gelang bei einem an fällbaren Stoffen so armen und schon so reinem Ausgangsmaterial nur bei tiefer Temperatur und nur unter gleichzeitiger Bildung von Tricalciumphosphat, ähnlich wie im Abschnitt II, B der VIII. Abhandlung.

Das so erhaltene Invertin vom Zeitwert 0,68 erreichte, in üblicher Weise mit Tonerde gereinigt, den Zeitwert 0,24 und enthielt 3,7% Tryptophan. Von diesem Präparat lösten wir 6,4 S.E. in 278 ccm Wasser, fügten 330 ccm 20proz. Rohrzuckerlösung und nach Umschütteln sofort 38 ccm Tonerdesuspension (enthaltend 0,114 g Al_2O_3) hinzu. Das Adsorbat wurde so rasch wie möglich mittels der Zentrifuge abgetrennt und mit Diammonphosphat eluiert. Die Tonerde hatte mit A.W. 44 (fast ebenso [274] wie in reiner wäßriger Lösung) gewirkt und 80% des Enzyms aus der Zuckerlösung aufgenommen. Die Elution enthielt 4,70 E., also 93% der adsorbierten Menge. Die Dialyse und Elektrodialyse verlief ohne Verlust. Das Präparat wies den Zeitwert 0,157 (S.W. 6,35) und fast unveränderten Tryptophangehalt (3,9%) auf.

Voradsorption in Gegenwart von Rohrzucker und primärem Phosphat: Für diesen Versuch diente ein Präparat von ähnlicher Vorgeschichte, dessen Zeitwert nach der Reinigung mit Tonerde 0,28 und dessen Tryptophangehalt 3,6% war.

6,3 S.E. in 255 ccm wurden mit 3,1 g KH_2PO_4 versetzt. Dann vermischten wir die Enzymlösung mit 315 ccm 20proz. Rohrzuckerlösung und nach Umschütteln sofort mit 60 ccm Suspension von 0,180 g Tonerde. Das entstandene, sofort mit der Zentrifuge abgetrennte Adsorbat enthielt 2,50 E., also 40% der angewandten Menge, die mit A.W. 14 aufgenommen waren. In anderen Beispielen (bei Präparaten nach der Kaolinadsorption vom Zeitwert 0,20) bewirkte dagegen der Zusatz von Rohrzucker und Phosphat weitaus stärkere Erniedrigung des Adsorptionswertes (bei 0° A.W. 2,5).

Nach wiederholtem Waschen des Adsorbates mit viel Wasser wurde durch 150 ccm Diammonphosphatlösung mit fast quantitativer Ausbeute eluiert. Nach der Dialyse und Elektrodialyse lag das Invertin (2,3 S.E.) im höchsten bisher beobachteten Reinheitsgrade vor, **S.W. 8,55** (Zeitwert $0,117 \pm 0,02$). Der Tryptophangehalt war auf 8,6% gestiegen, während die Tryptophanmenge, auf 1 S.E. bezogen, fast unverändert geblieben war. Das Präparat ist also, auch von einem unvermeidlichen Gehalt an enzymähnlichem Material abgesehen, noch unrein. Es enthält viel von den Koadsorbentien, deren Gesellschaft das Enzym je nach Art und Menge der ihm begegnenden Fremdstoffe wechselt.

56. INVERTINVERMINDERUNG IN DER HEFE.

Von RICHARD WILLSTÄTTER und CHARLES D. LOWRY JR.

Elfte Abhandlung zur Kenntnis des Invertins.

(Aus dem Chemischen Laboratorium der Bayerischen Akademie der Wissenschaften in München.)

(Der Redaktion zugegangen am 12. September 1925.)

Theoretischer Teil.

„Da es maltasefreie Saccharomycesarten gibt, die Maltose nicht vergären können (wie Saccharomyces Marxianus, Hansen, und S. exiguus, Hansen), und solche, die doch Maltose vergären, so ist der Unterschied im Fehlen oder Vorhandensein der spezifischen Maltose-Zymase zu suchen.“ Zu dieser Schlußfolgerung führte eine Arbeit von R. WILLSTÄTTER und W. STEIBELT¹, in der Malzzuckervergärung durch praktisch maltasefreie Brennerieihen, nämlich durch Hefe M des Berliner Instituts für Gärungsgewerbe und durch zwei dem Handel entnommene aufgefunden wurde. Sie „vergären die Maltose in Zeiten, in denen die Hydrolyse gar keine Rolle spielt“. Diese Folgerung wird von H. v. EULER und K. JOSEPHSON², sowie von H. v. EULER und V. SANDBERG³ sorgfältig erörtert. Ebenso wie lange vor WILLSTÄTTER und STEIBELT schon H. v. EULER und G. LUNDEQVIST⁴ bei ihren Beobachtungen über Malzzuckervergärung durch Hefen mit schwacher [288] Maltasewirkung die Annahme der direkten Biovergärung abgelehnt hatten, so suchen EULER und seine Mitarbeiter von neuem die Erklärung für die angeführte Erscheinung eher in der Unvollkommenheit der Ermittlung von Maltase. Dieses Enzym soll in seinem Verhalten zwischen der Saccharase und den eigentlichen Gärungsenzymen stehen. Die Möglichkeit sei daher in Betracht zu ziehen, daß die Maltase in ihrem gebundenen Zustand wie die Enzyme des Zymasekomplexes durch die bei der Bestimmung angewandten Zellgifte inaktiviert werde. Es ist die Aufgabe einer demnächst zu veröffentlichenden Untersuchung von R. WILLSTÄTTER und E. BAMANN, die Zuverlässigkeit der Maltasebestimmung zu erhärten und die direkte Maltosegärung noch deutlicher nachzuweisen.

¹ Diese Zs. Bd. 115, S. 211, und zwar S. 234 [1921].

² Diese Zs. Bd. 120, S. 42 [1922].

³ Fermentforschung Bd. 8, S. 232 [1925].

⁴ Diese Zs. Bd. 72, S. 97 [1911].

Direkte Vergärung des Rohrzuckers ist noch nicht festgestellt worden. Es gibt invertinfreie Saccharomycesarten, die Saccharose nicht vergären (wie *S. apiculatus* Reess, *S. unisporus* Jörgensen, *S. Rouxi* Boutroux, *S. mali* Duclauxi Kaiser) und invertinarne Hefen, die doch Saccharose vergären. Dem typischen Vertreter der letzteren Gruppe, *Monilia candida*, die E. FISCHER und P. LINDNER¹ untersucht haben, reihen H. v. EULER und K. JOSEPHSON den *S. Marxianus* an. Das Inversionsvermögen des Pilzes ist nach den Bestimmungen dieser Forscher rund 100mal kleiner als bei den untersuchten Kulturhefen. Aus dem angegebenen $\text{Inv.} = 4,6 \cdot 10^{-14}$ und der Zellenzahl auf 1 g Trockengewicht $= 7 \cdot 10^{10}$ läßt sich mittels der von WILLSTÄTTER, LOWRY und SCHEIDER² aufgestellten Brücke der Zeitwert 18000 und die Halbspaltungszeit von 217 Min. unter den Gärbedingungen berechnen. Da die angegebene Halbgärzeit bei 30° 550 Min. beträgt, so ist das Inversionsvermögen noch zu bedeutend, um eine Analogie zu den maltasefreien Hefen von WILLSTÄTTER und STEIBELT zu erweisen. Auch in einer gründlichen Untersuchung über die Rohrzuckergärung in alkalischer Lösung, also unter Bedingungen verminderter Invertinwirkung, waren [289] H. v. EULER und O. SVANBERG³) zu dem Schlusse gekommen: „Es ergibt sich also, daß bei der untersuchten Alkalinität die Inversion des Rohrzuckers genügend schnell erfolgt, um zu ermöglichen, daß Rohrzucker ebenso rasch vergoren wird als Glucose bzw. Invertzucker.“

Der Invertingehalt gewöhnlicher Hefen, von untergäriger Brauereihefe und obergäriger Brennereihefe, läßt sich durch kurze Einwirkung verdünnter Mineralsäuren (0,15 bis 0,3*N*-H₂SO₄) oder verdünnter Alkalilaugen (0,05 bis 0,1*N*-NaOH) herabmindern und zwar zu ähnlichen Werten (Zeitwert 10000 bis 20000) wie dem von EULER und JOSEPHSON für *S. Marxianus* angegebenen. Die Wirkung trifft das Invertin und läßt wichtige Funktionen der Hefezelle unberührt. Die Gärkraft wird nämlich dabei in manchen Versuchen gar nicht beeinflußt, in anderen Proben wird die Gärgeschwindigkeit um 10 bis 50% vermindert. Der erzielte Effekt würde aber noch nicht genügen, um eine direkte Vergärung des Rohrzuckers zu erweisen, zumal während der Vergärung rasch ein gewisses Wiederansteigen des Invertingehaltes erfolgt. Es wäre darum auch wichtig, um das Verhalten des *S. Marxianus* besser beurteilen zu können, zu ermitteln, ob nicht bei diesem Pilze im Verlauf der Gärung das Inversionsvermögen doch auch erheblich anwächst. Bei der maltasefreien Hefe tritt dagegen während der Gärung keine nennenswerte Maltasebildung ein.

Unsere Methode, die direkte Vergärung des Rohrzuckers aufzudecken, besteht nun in dem Vergleiche der Gärung und der Spaltung von Rohrzucker durch invertinärmste Hefe in saurem Medium und zwar bei einem p_{H} von ungefähr 2. Unter diesen Bedingungen wird die Gärung um 30 bis 50% verlangsamt, die Invertinwirkung aber auf nur etwa 6 bis 14% herabgesetzt. Die Halbspaltungszeit, die bei gewöhnlichen Hefen 3½ Minuten, bei unserer invertinreichen Hefe z. B. 15 Sekunden beträgt,

¹ Chem. Ber. Bd. 28, S. 3034 [1895]. ² Diese Zs. Bd. 146, S. 158 [1925].

³) Diese Zs. Bd. 105, S. 187, und zwar S. 210 [1919].

ist nun beispielsweise auf 213 bis 465 Minuten angewachsen. Dabei ändert weder die Verarmung der Hefe an Invertin (vom Zeitwert 20 bis auf 20000) noch die wesentliche Verschlechterung der Inversionsbedingungen den Gärverlauf in [290] irgend erheblicher Weise. Freilich entbehrt bei Hefen von sehr geringem und inkonstantem Invertingehalt die Saccharasebestimmung leider der Strenge, die ihr in den gewöhnlichen Fällen eigen ist. Aber auch bei Annahme der für unsere Schlußfolgerung ungünstigsten Werte zeigt es sich, daß bei der Rohrzuckergärung durch sehr invertinarme Hefen in saurem Medium die Gärung der Spaltung voraussieht.

Versuche bei $p_H = 2$ mit sehr invertin armer Hefe.

	1.	2.	4. Beispiel
Halbspaltungszeit	213	465	305 Min.
Halbgärzeit	190	318	226 „

Die Genauigkeit, mit der hier die Bestimmung des Inversionsvermögens vorgenommen werden konnte, ist wahrscheinlich ausreichend gewesen, aber die Unterschiede zwischen den Zeiten der Spaltung und der Gärung sind, anders als bei den maltasefreien Hefen, nicht groß. Bei diesem Vergleich sollte noch berücksichtigt werden, daß bei der Invertinbestimmung hemmend wirkende Spaltungsprodukte zugegen sind, während sie im Gärversuch beseitigt werden. Die Menge des gebildeten und für die Gärung verfügbaren Invertzuckers ist indessen gewiß im Verhältnis zum vorhandenen Rohrzucker sehr gering. Es ist unbekannt, ob der Zymasekomplex den in der Zelle vorhandenen Invertzucker gegenüber dem in weit größerer Menge in die Zelle einströmenden Rohrzucker vorzieht. H. v. EULER und G. LUNDEQVIST¹ haben zu dieser Frage eine bemerkenswerte Ansicht geäußert: „Für die Gärungsgeschwindigkeit kommt nicht sowohl die Konzentration der die Hefe umgebenden Lösung in Betracht, als vielmehr die in den Zellen vorhandene Zuckermenge bzw. die Menge der Komplexe Zucker-Plasma.“ Es scheint aber in den angeführten Gärversuchen, in denen die Invertinwirkung in der Zeit der Viertel- oder Halbgärung als Primärvorgang der beobachteten Gärung kaum mehr ausreicht, dennoch ein Teil des gebildeten Invertzuckers, vom Rohrzucker aus dem Gärungssystem verdrängt, die Hefezelle zu verlassen. In den Zeitpunkten der Viertel- und Halbgärung bei so stark verminderter Invertinwirkung finden sich nämlich [291] beträchtliche Mengen von reduzierend wirkender Substanz in der Gärflüssigkeit.

Es ist daher wahrscheinlich, daß die gewöhnlichen Hefen, die invertinreich auftreten, imstande sind, Rohrzucker direkt d. h. ohne vorangehende Inversion zu vergären.

Experimenteller Teil.

Invertingehalt und Gärvermögen nach Einwirkung von Säuren und Alkalien.

Verdünnte Mineralsäuren und verdünnte Alkalilaugen bewirken gemäß den nachstehenden Versuchen Verminderung des Invertingehaltes ohne Abtötung der Hefe.

¹ Diese Zs. Bd. 72, S. 97, und zwar S. 103 [1911].

Das Gärvermögen erfährt keine Einbuße oder nur geringe. Obergärige und untergärige Hefen stimmen im wesentlichen überein, aber das Verhalten wechselt einigermaßen von einer Hefeprobe zur anderen, zum Beispiel die Widerstandsfähigkeit der Gärkraft. Die Unterhefen, Reinzuchthefer und einige Male in der Löwenbrauerei geführte Hefen, zeigten Rückgang des Invertingehalts, entsprechend den Anfangszeitwerten von etwa 100 bis 350 und den Endzeitwerten von 3000 bis 5000. Die Gärkraft wurde eher als bei obergäriger Hefe geschwächt. Die angewandten obergärigen Hefen, reine Branntweinhefen der Zuckerraffinerie Frankenthal, Fabrik Regensburg, waren von vornherein ärmer an Invertin, entsprechend den Zeitwerten 500 bis 1000. Ihr Invertin-gehalt sank auf ungefähr $\frac{1}{20}$, nämlich zu Zeitwerten von 10000 bis 15000 und beträchtlich darüber hinaus. Der letzte kleine Anteil des Enzyms scheint für die Säure, die in die Hefezelle eintritt, nicht mehr erreichbar zu sein. Auch invertinreiche Hefe, nach dem Verfahren unserer neunten Arbeit gewonnen, ergab nach kurzer Behandlung mit verdünnter Schwefelsäure einen hundertemal schlechteren Zeitwert, z. B. 5000. Es gelingt also, gewöhnliche Hefe ohne bedeutende Änderung des Gärvermögens 15- bis 20mal invertinreicher und andererseits 30fach invertinärmer zu machen.

Für die Behandlung mit Mineralsäure nach den Versuchen der Tab. I ist z. B. 0,15- bis 0,30 n-Schwefelsäure sehr geeignet, 1 stündige Einwirkung genügt. Zu demselben Ende

[292] Tabelle 1.
Inversions- und Gärvermögen nach Einwirkung von Schwefelsäure bei Zimmer-
temperatur.

Nr.	Hefe	An- gewandte Säure	Versuchs- dauer (Std.)	Inv.-Zeitwert		Halbgärzeit (30°)	
				vor	nach	vor	nach
				Behandlung		Behandlung	
				Min.	Min.	Min.	Min.
1	Oberg. Hefe (Regensb.)	0,10 n.	1,4	480	12 000	173	271
2	dgl.	0,13 n.	2	685	10 400	158	166
3	dgl.	0,15 n.	2	920	18 700	161	189
4	dgl.	0,15 n.	3	920	16 200	161	203
5	dgl.	0,15 n.	1	1000	13 100	165	184
6	dgl.	0,15 n.	4	1000	16 400	165	207
7	dgl.	0,15 n.	2	450	4900	143	163
8	dgl.	0,20 n.	$\frac{1}{4}$	608	1950	173	175
9	dgl.	0,25 n.	$\frac{1}{4}$	608	2950	173	190
10	dgl.	0,25 n.	1	608	15 000	173	185
11	dgl.	0,20 n.	2	920	15 500	161	203
12	dgl.	0,20 n.	2	500	13 000	157	153
13	dgl.	0,20 n.	2	500	13 500	157	184
14	dgl.	0,20 n.	2	800	13 500	180	—
15	dgl.	0,25 n.	2	650	10 600	152	169
16	dgl.	0,30 n.	2	480	9450	173	182
17	dgl.	0,40 n.	2	650	10 500	152	230
18	Brauereihefe Rc-Reinz.	0,10 n.	5	94	4280	—	226
19	Brauereihefe Rd	0,15 n.	$\frac{1}{4}$	350	790	111	123
20	dgl.	0,15 n.	2	366	3200	—	178
21	dgl.	0,20 n.	1	350	3660	111	334

führt (vgl. Tab. 2) die Behandlung mit 0,05 n-Natronlauge in 1 Stunde oder auch schon in 10 Minuten. Bei längerer Dauer der Alkalibehandlung würde der Invertin-

gehalt noch bedeutend sinken, aber zugleich die Gärkraft leiden. Die anzuwendenden Reagenzien sind konzentrierter, als wenn das Invertin in dem weniger geschützten Zustand wäßriger Lösungen der Einwirkung von Säuren oder Alkalien unterläge. Auch aufeinanderfolgende Behandlung mit Mineralsäure und mit Alkalilauge oder umgekehrt wurde mit dem gleichen Ergebnis angewandt.

Die Hefeproben wurden in die 10fachen Mengen der [293] Reagenzien eingetragen und bei Zimmertemperatur stehen gelassen; Versuche bei 0° führten nicht zu besseren Resultaten. Am Ende der Versuchszeit neutralisierten wir die Flüssigkeit und trennten die Hefe in der Zentrifuge ab. Sie wurde einmal ausgewaschen und diente sogleich zur Bestimmung des Trockengewichts, Invertingehalts und Gärvermögens. Aber auch bei 20stündigem Aufbewahren im Eisschrank blieb die Inversions- und die Gärfähigkeit unverändert. Die Alkalien wirkten auf den Inhalt der Hefezelle stärker ein als die Säuren. Die Resultate der Behandlung waren ungleichmäßiger, es bedurfte größerer Vorsicht, damit das Gärvermögen nicht litt. Die auf der Nutsche abgepreßte Hefe hatte nach der Alkalibehandlung höheres Trockengewicht (z. B. 28 %).

Tabelle 2.
Inversions- und Gärvermögen nach Einwirkung von Natronlauge bei Zimmertemperatur. (Angewandt Brennerhefe Regensburg.)

Nummer	Angew. NaOH	Versuchs- dauer (Std.)	Invertinzeitwert		Halbgärzeit (30°)	
			vor Behandlung	nach	vor Behandlung	nach
1	0,05 n.	1/2	608	5470	173	228
2	0,05 n.	1	920	25500	161	302
3	0,05 n.	1	510	5200	148	207
4	0,055 n.	1	510	8100	148	196
5	0,07 n.	1	510	2400	166	165
6	0,10 n.	1/6	608	9250	173	219
7	0,10 n.	1/2	450	8600	166	438
8 Hefe aus Tab. I, Nr. 10	0,10 n.	1/2	15000	11000	185	228
9 Hefe aus Vers. I	0,25 n- H ₂ SO ₄	1	5470	14000	228	255

Phosphorsäure (0,5 bis 1,0 molar) beeinflußt den Invertingehalt in geringerem Maße, fast gar nicht Borax (2proz. Lösung). Flußsäure (schon z. B. 0,01 n.) vernichtet das Gärvermögen gänzlich, ohne den Invertingehalt herabzumindern.

Die an Invertin verarmte Hefe (z. B. untergärrige Hefe vom Zeitwert 3220) erholte sich bei der Gärführung mit [294] niedrigster Zuckerkonzentration zum Beispiel in 8 Stunden zu einem Invertingehalt, welcher denjenigen der Ausgangshefe übertraf (Zeitwert 278).

Bemerkungen zur Invertinbestimmung. Das Invertin ist in der Hefe gemäß den Untersuchungen von J. O'SULLIVAN¹, von H. VON EULER², sowie von

¹ Journ. chem. Soc. Bd. 61, S. 593, 926 [1892].

² H. v. EULER und S. KULLBERG, Diese Zs. Bd. 71, S. 14, und zwar S. 20 [1911]; Bd. 73, S. 85, und zwar S. 39 [1911]; H. v. EULER und O. SVANBERG, Diese Zs. Bd. 105, S. 187, und zwar S. 194 u. 211 [1919]; Bd. 106, S. 201, und zwar S. 214 [1919].

R. WILLSTÄTTER und F. RACKE³ zuverlässig so zu bestimmen, daß man die frische Hefe unter Zusatz von etwas Zellgift (Toluol) und von Puffer auf Rohrzuckerlösung einwirken läßt. Auch bei invertinärmeren ober- und untergärrigen Hefen von den Zeitwerten 700 bis 1000 ergibt die Analyse widerspruchsfreie Resultate. Die Bestimmungen fallen aber nicht mehr sicher aus bei den an Invertin außerordentlich armen Hefen, zu denen wir in der beschriebenen Weise gelangen. Die erste Beobachtungszeit der Invertinbestimmung ergibt keine oder fast keine Invertinwirkung, aber die späteren ergeben Zeitwerte von z. B. 25000 und 20000. Es scheint, daß das wenige noch vorhandene Invertin unzugänglich ist, vielleicht durch Gerinnungsvorgänge versperrt. Es ist nötig, die Hefe so wie bei der Maltasebestimmung nach R. WILLSTÄTTER und W. STEIBELT⁴ im unverdünnten Zustand mit Zellgift, am besten mit Essigester, abzutöten und gegebenenfalls die dabei auftretende Säure zu neutralisieren. Nach der Vorschrift von WILLSTÄTTER und STEIBELT genügen 4 bis 6 Minuten zur Verflüssigung. Für die Analyse der invertinärmsten Hefen scheint es aber besser zu sein, die Verflüssigung etwa 30 Minuten andauern zu lassen. In mehreren Spaltungszeiten findet man nach zu kurzer Einwirkung des Zellgiftes oft ansteigende Werte des Inversionsvermögens, nach der länger dauernden Verflüssigung aber gewöhnlich gute Übereinstimmung.

[295] Wenn bei diesen Hefen zu wählen ist zwischen den äußerst niedrigen Werten, die sich direkt bestimmen lassen, und den höheren, die nach Verflüssigung gefunden werden, so sollen die letzteren vorgezogen werden, weil sie für den zu ermittelnden Effekt der direkten Saccharosegärung die ungünstigeren sind.

Es ist nach dem vorliegenden Versuchsmaterial wenig wahrscheinlich, daß bei der Abtötung und Verflüssigung durch Zellgift in unverdünntem Zustand Enzymneubildung eintritt. Wahrscheinlich beruhen die beobachteten Differenzen darauf, daß das die Vorbehandlung mit Alkali oder Säure überdauernde Invertin für den in die unversehrte Zelle eintretenden Rohrzucker nicht mehr genügend zugänglich ist.

Andere Enzyme nach der Säure- oder Alkalieinwirkung.

Maltase. Auf Brauereihefe ließen wir 0,15N-H₂SO₄ 2 Stunden lang einwirken. Während vom Invertin 12% übrig blieben, ging die Maltase bis auf etwa 2% verloren. Der Maltasezeitwert war zuvor 42, nach der Säurebehandlung betrug er ungefähr 2000 (nämlich 1880 bei der 1., 2360 bei der 2. Beobachtungszeit). Die an Maltase verarmte Hefe vergor Malzzucker mit einer etwas verlängerten Halbgärzeit von 167 Minuten. Dabei verbesserte sich der Maltasegehalt zum Zeitwert 106.

Bei Gärführung mit niedrigster Zuckerkonzentration erholte sich der Maltasegehalt der säurebehandelten Hefe in 8 Stunden zum Zeitwert 63.

Die Brennereihefe von Regensburg war von vornherein so arm an Maltase, daß sie sich für die Beobachtung der Maltaseabnahme nicht eignete.

³ Liebigs Ann. d. Chem. Bd. 425, S. 1 [1920/21].

⁴ Diese Zs. Bd. 111, S. 157, und zwar S. 168 [1920].

Proteasen. Die proteolytische Wirksamkeit der Hefe leidet zugleich mit der carbohydrateischen, aber in geringerem Maße.

Herr Dr. W. GRASSMANN hatte die Freundlichkeit, im Zusammenhang mit einer demnächst zu veröffentlichenden Untersuchung über Hefeproteasen einige Versuche an invertinarm gemachter Hefe auszuführen.

Tryptische Wirkung. Je 70 g der Ausgangshefe und der mit H_2SO_4 behandelten Hefe (Zeitw. 16200) wurden mit je 4 ccm Chloroform verflüssigt und mit 70 ccm Wasser versetzt. Unter Neutralisieren der entstehenden [296] Säure ließen wir die enzymatische Freilegung 40 Stunden dauern und das gebildete Autolysat noch einige Tage im Eisschrank stehen.

Zur Bestimmung diente Gelatine als Substrat.

2,0 ccm Autolysat mit 0,6 g Gelatine und 1,6 ccm $\frac{m}{5}$ -Dinatriumcitrat ($p_H = 5,0$) im Vol. von 10 ccm. Spaltung in 24 Stunden bei 40° , gemessen in alkoholischer Lösung mit $\frac{n}{5}$ -KOH.

	Ausgangshefe	Invertinarme Hefe
	2,00	0,23 ccm $\frac{n}{5}$ -KOH
Kontr. ohne Substrat	0,25	0,04 „ „
Aciditätszunahme	1,75	0,19 „ „

Die ereptische Wirkung wurde ebenfalls verfolgt, indessen noch ohne ein fertig ausgearbeitetes Verfahren für die Freilegung des Hefecerepsins. Aus den gefundenen Zahlen der ereptischen Wirkung ist nur zu schließen, daß ein Rückgang neben der Invertinzerstörung stattgefunden hat.

Je 12,5 g der beiden Hefen werden mit 1 ccm Essigester im 50-ccm-Meßkolben verflüssigt, darauf mit 30 ccm Wasser verdünnt und die entstandene Säure während einer Freilegungsdauer von 90 Minuten mit NH_3 neutralisiert. Nach Auffüllen auf 50 ccm dienen 2 ccm der Suspension (entspr. 0,5 g Hefe) für die Bestimmung mit 0,226 g d,l-Leucylglycin und 3 ccm $\frac{m}{5}$ -Natriumammonphosphatpuffer ($p_H = 7,8$) in 10 ccm Gesamtvolumen. Spaltung in 1 Stunde bei 40° , gemessen mit $\frac{n}{5}$ -KOH.

	Ausgangshefe	Invertinarme Hefe
	1,66	0,90 ccm $\frac{n}{5}$ -KOH
Kontr. ohne Substrat	0,18	0,23 „ „
Aciditätszunahme	1,48	0,67 „ „
Entspr. Spaltung (asym.)	49 %	22 %

Invertinbildung in invertinarmen Hefe bei der Gärung.

Nach Verlust von etwa 95 % des Invertins wies die Hefe in vielen Beispielen fast unveränderte Gärkraft auf. Die Induktionszeit bis zum Eintritt lebhafter Gärung war verlängert, aber die ganze Zeit der Entwicklung der halben möglichen Kohlen säuremenge war in günstigen Versuchen nicht oder wenig vermehrt. Aus solchen Gärversuchen lassen sich aber keine überzeugenden Folgerungen hinsichtlich der Ausschaltung des Invertins von der Rohrzuckergärung ziehen, weil die Hefe während der Gärung wieder Invertin bildet. Unter den Bedingungen der Halbgärzeitbestimmung erholte sich z. B. die mit Säure behandelte Hefe von Zeitwert 10000 bis 12000 rasch zu Zeitwerten, die zwischen 1500 und 2000 lagen (Tab. 3); dann blieb [297] im weiteren Verlauf der Gärung der Invertingehalt stehen. Nach der Alkalibehandlung vermochte die Hefe in einigen Beispielen (Nr. 3 und 4 der Tab. 3) nur sehr wenig Invertin zurückzubilden, aber dieses Verhalten scheint schwer reproduzierbar zu sein. In einigen Fällen war nach der Alkalibehandlung die Gärkraft erheblich vermindert, in anderen war sie sehr gut geblieben, indessen es bildete sich wiederum Invertin zurück.

Tabelle 3.

Invertinzuwachs in invertinarmer Hefe bei Gärung unter den Bedingungen der Halbgärzeitbestimmung.

Nr.	Vorbehandlung der Hefe	Zeitwert		$\frac{1}{8}$ -Gärung		Halbgärung	
		vor	nach Behandlung	Gärzeit	Zeitwert danach	Gärzeit	Zeitwert danach
1	0,13 n-H ₂ SO ₄ , 2 Std.	685	10 500	95	1750	166	—
2	0,2 n-H ₂ SO ₄ , 2 „	685	12 100	98	1480	171	1910
3	0,05 n-NaOH, $\frac{1}{2}$ „	605	5470	—	—	228	4120
4	0,05 n-NaOH, 1 „	800	11400	214	7270	—	—

Auch bei Gärung in saurem Medium, bei $p_H = 2,05$ bis 2,2, erfolgt Invertinvermehrung (Tab. 4) und zwar mit derselben Geschwindigkeit und in demselben Maße wie bei der Gärung unter normalen Bedingungen. Die Erscheinung erreichte in einem Versuche während $\frac{1}{8}$ -Gärung (85 Min.), in einem anderen schon in 50 Min. ihr Ende.

Tabelle 4.

Invertinzuwachs in invertinarmer Hefe bei Gärung in saurem Medium.

Nr.	Vorbehandlung der Hefe	Zeitwert		pH d. Gär- flüss.	$\frac{1}{8}$ -Gärung		$\frac{1}{2}$ -Gärung	
		vor	nach Behandlung		Gärzeit	Zeitwert danach	Gärzeit	Zeitwert danach
1	0,2 n-H ₂ SO ₄ , 2 Std.	500	13000	2,15	127	940	208	1180
2	0,2 n-H ₂ SO ₄ , 2 „	800	13500	2,10	116	1180 (nach 50 Min. 1150)	210	1320
3	0,15 n-H ₂ SO ₄ , 2 „	450	4900	2,05	114	1550	204	1660
4	0,1 n-NaOH, $\frac{1}{2}$ „	450	8000	2,05	280	7900	438	—
5	0,05 n-NaOH, 1 „	510	8100	2,05	130	1650 (nach $\frac{1}{8}$ -Gärung in 85 Min. 1670)	226	1980

[298] Die Enzymmengen, die bei diesem Ansteigen der Invertingehalte, also beim Rückgang der Hefezeitwerte, gebildet werden, sind nicht groß. Beispielsweise enthalten 100 g trockene Hefe vom Zeitwert 12000 0,167 S.E. und bilden bei der Erholung zum Zeitwert 1500 1,17 S.E., während 100 g trockene Hefe vom Zeitwert 300, die in der neunten Arbeit zum Zeitwert 20 geführt wurden, 93,3 S.E. bildeten.

Invertinwirkung in saurem Medium.

Es ist die Methode dieser Arbeit, die invertinarm gemachte Hefe unter solchen Bedingungen Rohrucker vergären zu lassen, daß die Gärgeschwindigkeit nicht erheblich hinter der normalen zurückbleibt und daß die Saccharasewirkung möglichst herabgesetzt wird. Dies wird in saurer Gärflüssigkeit erreicht und zwar bei $p_H =$ ungefähr 2, am besten 2,05. Die Gärung ist unter diesen Umständen, wie sich nach einigen Beispielen der Tab. 5 schätzen läßt, um etwa 20 bis 30 % verlangsamt. Dagegen ist bei $p_H = 1,80$ bis 1,95 die Gärgeschwindigkeit bedeutend geringer.

Tabelle 5.
Vergleich der Halbgärzeiten von obergäriger Hefe unter üblichen Bedingungen und bei p_H = ungefähr 2.

Nr.	Vorbehandlung der Hefe	Zeitwert	p_H bei der Gärung	Halbgärzeit	
				unter normalen Bedingungen	in saurem Medium
1	0,05 n-NaOH, 1 Std.	5 200	1,95	207	294
2	ebenso	8 100	2,05	196	226
3	0,1 n-NaOH, $\frac{1}{2}$ Std.	8 600	2,05	$\frac{1}{4}$ -Gär. 244	$\frac{1}{4}$ Gär. 288
4	0,2 n-H ₂ SO ₄ , 2 „	13 000	2,1	153	190
5	ebenso	13 000	2,15	153	208
6	0,15 n-H ₂ SO ₄ , 2 Std.	4 900	2,05	163	203

In diesem sauren Medium beträgt die Wirkung des Invertins, wenn sie mit einem gereinigten Saccharasepräparat bestimmt wird, nur ungefähr 7% von derjenigen bei optimaler Acidität ($p_H = 4,63$). Die Bestimmungen (Tab. 6) führten wir mit Rücksicht auf den Vergleich mit der Gärung bei 30° aus, [299] nämlich unter den Verhältnissen der Vergleichszeitwertbestimmung nach R. WILLSTÄTTER und W. STEIBILT¹. Infolge der Empfindlichkeit des Enzyms gegen Säure geht die Wirksamkeit, also auch der Aktivitätsquotient, von der ersten Ablesung (Beobachtungszeit etwa 30 Min.) zu den folgenden zurück.

Tabelle 6. Wirkung von Invertin (S.W. 3,7) bei p_H = ungefähr 2.

p_H	Zeit (Min.)	Drehung (°)	Spaltung (%)	Verhältnis der Wirkung zur optimalen (%)
1,85	0	5,27	0	—
	30	4,58	10,2	4,5
	71	4,14	16,5	3,3
	210	3,80	21,4	1,5
2,03	0	5,27	0	—
	46	3,80	21,5	6,8
	87	3,24	29,6	5,3
	226	1,80	50,6	3,9
2,07	0	5,27	0	—
	29	4,40	12,7	6,0
	70	3,81	21,3	4,5
	105	3,17	30,2	4,5
2,1	0	5,27	0	—
	30	4,19	15,8	7,5
	57	3,53	25,4	6,8
	113	2,58	39,2	5,8
2,13	0	5,27	0	—
	23	4,21	15,4	6,6
	58	3,28	29,1	7,9
	114	2,38	42,2	6,3

Bei der Bestimmung mit Hefe selbst und zwar mit der durch Essigester verflüssigten invertinarmen Hefe (Zeitwert 2000 bis 1000) ergibt sich nach den Beispielen der

¹ Diese Zs. Bd. 111, S. 157, und zwar S. 169 [1920].

Tab. 7 der Aktivitätsquotient bei $p_H = 2$ kaum höher als mit gereinigtem [300] Enzym. Das noch in der Hefezelle enthaltene Invertin genießt also wenig Schutz durch vorhandene Puffer. Man erkennt, daß sich hier in der abgetöteten Zelle fast dieselbe Acidität einstellt wie in der wäßrigen Lösung. Dies scheint aber nur für die

Tabelle 7.
Invertinwirkung invertinarmer Hefe bei $p_H \approx$ etwa 2,1 (nach Verflüssigung bei 30°).

Nr.	Vorbehandl. der Hefe	Zeitwert	p_H	Zeit (Min.)	Drehung (°)	Spaltung (%)	Aktivitäts- quotient
1	Alkali	2300	2,0	0	5,27	0	—
				47	4,67	8,8	7,4
				166	4,39	12,8	3,3
2	Alkali	1650	2,0	0	5,27	0	—
				148	3,15	31	6,2
				334	3,02	33	—
3	Alkali	2300	1,95	0	5,27	0	—
				49	4,65	9,1	6,0
				166	4,49	11,4	2,4
4	Alkali	1900	2,1	0	5,27	0	—
				96	4,80	6,8	5,1
				162	4,38	12,8	6,2
5	Säure	1050	2,1	0	5,27	0	—
				84	3,75	22	5,8
				156	3,30	29	3,9
6	Säure	940	2,15	317	3,08	32	2,9
				0	5,27	0	—
				80	2,42	42	11,8
7	Säure	1180	2,15	171	1,56	54	7,6
				0	5,27	0	—
				52	4,10	17,1	10,7
8	Säure	940	2,2	83	3,94	19,4	7,7
				0	5,27	0	—
				86	1,73	51,7	14,6
				172	0,64	67,7	10,1

mit Säure oder Alkali vorbehandelte und an [301] Invertin verarmte Hefe zu gelten, auch wenn sie bei der Gärung wieder etwas mehr invertinhaltig geworden ist.

Bei den ganz invertinarmer Hefen unmittelbar nach Alkali- oder Säurebehandlung (ohne Invertinneubildung im Gärungsverlauf) ist die nach Verflüssigung bestimmte Wirksamkeit des Invertins noch geringer.

Tabelle 8. Wirkung sehr invertinarmer Hefe bei $p_H = 2,1$ (bei 30°).

Nr.	p_H	Zeitwert	Zeit (Min.)	Drehung (°)	Spaltung (%)	Verh. der Wirkung zu derj. bei opt. p_H
1	2,15	8100	118	4,93	5,0	4,8
			1590	3,93	19,6	1,6
2	2,10	13500	1178	4,28	14,4	1,35
3	2,05	13500	381	5,10	2,5	—
			1344	4,20	15,7	2,57

Für die Beurteilung der Invertinwirkung während der Gärung ist die Frage von Bedeutung, ob vielleicht die lebende Hefe in saurem Medium stärker auf Rohrzucker zu wirken vermag als die abgetötete. Diese Frage läßt sich an der durch Gärührung bei niedriger Zuckerkonzentration sehr invertinreich gemachten Hefe entscheiden. Hier ist die Invertinwirkung im Verhältnis zur Gärgeschwindigkeit so stark und zwar auch noch in dem zu sauren Medium, daß die Gärung in der Beobachtungszeit ganz ohne Einfluß ist. Die Bestimmung in der lebenden Hefe (also ohne Zellgift) ergibt einen nur wenig höheren Aktivitätsquotienten als die übliche Bestimmung nach Abtötung. Diese Versuche (Tab. 9) zeigen auch, daß das Invertin in den zu hohem Invertingehalt geführten Hefen, anders als in den mit Säure oder Alkali behandelten, durch natürliche Pufferung einigermaßen gegen die Säure geschützt ist. Der Quotient der Wirkung in stark saurem und in optimalem Medium ist höher als bei Invertinlösungen und als bei den verflüssigten invertinarm gemachten Hefen.

[302] Tabelle 9.
Vergleich der Rohrzuckerspaltung bei p_{H} etwa 2 in lebender und in abgetöteter invertinreicher Hefe.

Nr.	Zeitwert der Hefe	pH	Zeit (Min.)	Drehung (°)	Spaltung (%)	Aktivitäts- quotient
Lebende Hefe						
1	23	1,88	0	5,27	0	—
			17	3,74	22,3	15,5
			37	2,65	38,3	13,8
			65	1,55	54,3	11,9
2	23	1,90	16	3,56	25,0	18,8
			37	2,42	41,7	15,2
			65	1,19	59,5	13,4
3	26	1,95	29	3,39	27,4	15,5
			65	1,98	48,1	13,6
			99	1,06	61,2	11,9
4	26	2,0	29	3,06	32,2	18,5
			55	1,93	48,8	16,3
			105	0,42	70,7	14,3
5	26	2,03	38	2,95	33,8	15,0
			112	0,60	66,8	12,6
			149	0,05	76,2	11,7
Verflüssigte Hefe						
6	23	1,95	19	3,04	32,6	14,1
			37	1,92	48,9	11,7
			66	0,86	64,3	10,5
7	26	2,05	41	1,37	56,8	16,5
			117	- 0,62	85,8	8,8

Rohrzuckergärung durch invertinärmste Hefen bei $p_{\text{H}} = 2$.

Mit den durch Säure- oder Alkalibehandlung sehr invertinarm gemachten Hefen wurde der Rohrzucker in der sauren Lösung vergoren. Um die Geschwindigkeiten der Gärung und der möglichen Zuckereinversion zu vergleichen, ermittelten wir an

mehreren Zeitpunkten ($1/4$ - und $1/2$ -Gärung) den jeweiligen Invertingehalt der Hefe und ihre Aktivität bei dem p_H des Gärversuches. Die Bedingungen der Gärung gemäß dem [303] Vorschlag von WILLSTÄTTER und STEIBELT für die Bestimmung der Halbgärzeit (30° , 20 ccm 4,75proz. Rohrzuckerlösung mit der 0,2 g trockener Hefe entsprechenden Menge frischer Hefe) und die Bedingungen der Invertinbestimmung (Vergleichszeitwert bei 30° mit 4,75 g Rohrzucker unter Zusatz von 2 ccm 20proz. NaH_2PO_4 in 100 ccm) waren so ähnlich wie möglich. Die Messung der Kohlensäure geschah wie in der Untersuchung von H. v. EULER und K. JOSEPHSON¹ mit besonderen Vorsichtsmaßnahmen in Büretten über Kohlensäure gesättigtem Wasser von konstanter Temperatur. Parallel mit dem Gärversuche führten wir im Schüttelthermostaten von 30° eine Gärung in 20fach größerem Maßstabe aus, um in aufeinanderfolgenden Proben den Invertingehalt und die Invertinaktivität bei $p_H = 2$ zu ermitteln.

Das saure Medium der Gärflüssigkeit, 0,01N- H_2SO_4 entsprechend, erforderte infolge der Gegenwart der Nährstoffe (0,25 g KH_2PO_4 , 0,2 g Acetamid und ein wenig CaSO_4 und MgSO_4) etwa 1 ccm N- H_2SO_4 auf 20 ccm. Demgemäß wurde zur Bestimmungslösung die doppelte Menge primären Phosphats zugesetzt, nämlich 1 g KH_2PO_4 . Die Hefe beeinflusst die Acidität der Lösung, indem sie gewisse Mengen und zwar etwas wechselnde von Säure adsorbiert. Im Vorversuch wurde mit der Indicatorenmethode der für die Gärflüssigkeit + Hefe erforderliche Zusatz von N- H_2SO_4 ausprobiert, im Gärversuche selbst wurde die Wasserstoffzahl am Ende kontrolliert.

Die folgenden Beispiele zeigen, daß die Zeiten der $1/4$ - und $1/2$ -Gärung den Zeiten entsprechender Spaltung nahe kamen und daß die Gärung im allgemeinen sogar etwas rascher verlief als die mögliche Rohrzuckerspaltung. Dabei wurde aber der für die Gärung so knapp verfügbare Invertzucker nicht etwa vollständig vergoren, sondern die Gärflüssigkeit enthielt nach $1/4$ - und $1/2$ -Gärung erhebliche Mengen von reduzierend wirkender Substanz.

Erstes Beispiel.

Angewandt Brennereihefe von Regensburg, Invertinzeitwert 500, Halbgärzeit 157 Minuten.

[304] Nach 2stündigem Behandeln mit 0,2N- H_2SO_4 war der Zeitwert 13000 und die Halbgärzeit 153.

Gärung bei $p_H = 2,1$.

$1/4$ -Gärzeit 125, $1/2$ -Gärzeit 190 Min.

Zeitwert nach $1/4$ -Gärung 1050, nach $1/2$ -Gärung 1375.

Nach $1/4$ -Gärung: Nulldrehungszeit unter den Bedingungen der Bestimmung nach C. O'SULLIVAN und THOMPSON, indessen bei $p_H = 2,1$, 17700 Min. (Nr. 5 der Tab. 7). Daher Anfangswert der Hefe für Rohrzuckerspaltung bei $p_H = 2,1$ etwa 1,3 % der normalen Aktivität, entsprechend $1/4$ -Spaltung in 5200 Min.

Daher $1/4$ -Spaltungszeit 94, $1/2$ -Spaltungszeit 213.

¹ Diese Zs. Bd. 120, S. 42 [1922].

Zweites Beispiel.

Brennereihefe von Regensburg, Zeitwert 510, Halbgärzeit 148.

Nach 1 stündiger Behandlung mit 0,05n-NaOH war der Zeitwert 5200 und die Halbgärzeit 207.

Gärversuche bei p_H										
				1,78	1,80	1,85				
	$\frac{1}{4}$ -Gärzeit	325	251	192	Min.				
	$\frac{1}{2}$ -Gärzeit	613	482	350	..				
Gärversuch bei $p_H = 1,95$.										
Min.	30	60	90	120	150	180	210	240	270	300
ccm CO ₂	7	15	33	49	64	79	94	108	122	136
Also $\frac{1}{4}$ -Gärzeit 166, $\frac{1}{2}$ -Gärzeit 318 Min.										

Im Gärversuch bei $p_H = 1,8$ (ohne großen Einfluß des p_H) wurde nach $\frac{1}{4}$ -Gärung der Zeitwert der Hefe = 2300 und die Nulldrehungszeit bei $p_H = 2,0$ 31200, bei $p_H = 1,95$ 38600 Min. gefunden (Nr. 3 der Tab. 7).

Mithin $\frac{1}{4}$ -Spaltungszeit bei $p_H = 2,0$ 166, bei $p_H = 1,95$ 200 Min.

.. $\frac{1}{2}$ - $p_H = 2,0$ 375, .. $p_H = 1,95$ 465 ..

In der Gärflüssigkeit wurde das Reduktionsvermögen nach SONNTAG und BERTRAND bestimmt. Unter den normalen Gärbedingungen enthielten je 20 ccm nach $\frac{1}{2}$ -Gärung reduzierende Substanz entsprechend 98 mg, bei $p_H = 1,95$ 22 mg, nach $\frac{1}{4}$ -Gärung bei $p_H = 1,85$ 22 mg und bei $p_H = 1,8$ 16 mg Invertzucker, während er bei $p_H = 1,75$ fehlte.

[305] Drittes Beispiel.

Brennereihefe vom Zeitwert 450, Halbgärzeit 166.

Nach $\frac{1}{2}$ stündiger Behandlung mit 0,1n-NaOH betrug der Zeitwert 8600 und die Halbgärzeit 438.

Gärung bei $p_H = 2,05$.

$\frac{1}{4}$ -Gärzeit 280 Min.

Zeitwert nach $\frac{1}{4}$ -Gärung 7350. Daraus berechnet sich unter Annahme eines Aktivitätsquotienten von 7% für $p_H = 2$ die Nulldrehungszeit von 105000 Min.

Daher $\frac{1}{4}$ -Spaltungszeit 533 Min.

Viertes Beispiel.

Brennereihefe von Regensburg, Zeitwert 510, Halbgärzeit 148.

Nach 1 stündiger Behandlung mit 0,055n-NaOH war der Zeitwert 8100, die Halbgärzeit 196 Min.

Gärung bei $p_H = 2,05$.									
Min.	30	60	90	120	150	180	210	240	
ccm CO ₂	6	15	37	59	83	110	133	156	
Also $\frac{1}{4}$ -Gärzeit 130, $\frac{1}{2}$ -Gärzeit 226 Min.									

Zeitwert der Hefe nach $\frac{1}{8}$ -Gärung 1670, nach $\frac{1}{4}$ -Gärung 1650, nach $\frac{1}{2}$ -Gärung 1980.

Anfangswert der Hefe für Rohrzuckerspaltung bei $p_H = 2,15$ höchstens 5% der normalen Aktivität, entsprechend $1/4$ -Spaltung in 860 Min. Nach $1/4$ -Gärung Null-drehungszeit der Bestimmung nach O'SULLIVAN und TOMPSON, aber für $p_H = 2,0$, 26800; nach $1/2$ -Gärung Null-drehungszeit für $p_H = 2,1$ 30500 Min. Aus der ersten Zahl berechnet sich

$$1/4\text{-Spaltungszeit } 132, \quad 1/2\text{-Spaltungszeit } 305 \text{ Min.}$$

Aus der zweiten Zahl berechnet sich $1/2$ -Spaltungszeit 367 Min.

Auch bei diesem Gärversuch schien reichlich Invertzucker aufzutreten. In 20 ccm Gärflüssigkeit (anfangs 0,95 g Rohrzucker enthaltend) fanden sich reduzierende Substanzen entsprechend 67,5 mg Invertzucker nach $1/4$ -Gärung, 44 mg nach $1/2$ -Gärung.

Bei der Bestimmung der reduzierenden Lösungen hat uns Herr HELGO JAMPE freundlichst unterstützt und uns zu Dank verpflichtet.

57. ZUR KENNTNIS DES INVERTINS.

Von **RICHARD WILLSTÄTTER**, **KARL SCHNEIDER** und **ERWIN WENZEL**.

Zwölfte Abhandlung.

(Aus dem Chemischen Laboratorium der Bayerischen Akademie der Wissenschaften in München.)

(Der Redaktion zugegangen am 12. September 1925.)

Theoretischer Teil.

Die vorliegende Arbeit, mit der wir unsere Beiträge zur Kenntnis des Invertins abzuschließen genötigt sind, versucht die Adsorptionsmethode weiter zu entwickeln, um Saccharase in höherem Reinheitsgrade als bisher zugänglich zu machen. Der Vergleich der qualitativen Analyse und der Stabilität reinerer Invertinpräparate soll darüber Aufschluß geben, ob einzelne chemisch definierbare Begleitstoffe für das aktive Enzym unentbehrlich, für seine Zusammensetzung wesentlich sind. Auch soll dadurch das Ausgangsmaterial verbessert und vervollständigt werden für vergleichende Versuche über Hemmung der Saccharase, wie sie R. KUHN und H. MÜNCH¹ im Chemischen Laboratorium der Bayerischen Akademie erfolgreich in Angriff genommen haben, um die Abhängigkeit der Affinitätsverhältnisse von der Zusammensetzung der Enzymkomplexe kennen zu lernen.

In der zehnten Abhandlung wurde angestrebt, durch Anwendung von Hefen, deren Invertingehalt bei Gärführung mit geringster Zuckerkonzentration sehr hoch, z. B. auf das 15fache [2] gesteigert worden war, und mit Hilfe feinerer Verfahren der Invertinfreilegung das Ausgangsmaterial für die Darstellung von Invertin zu verbessern. Diese Versuche werden im experimentellen Teil der vorliegenden Arbeit weitergeführt. Die vor kurzem beschriebene fraktionierte Autolyse hat Hefeauszüge geliefert, „deren Saccharasekonzentration 4- bis 8mal größer ist als die der angewandten Hefen, während bisher der Übergang vom Pilz in das Autolysat die enzymatische Konzentration nur auf das Doppelte bis höchstens Dreifache gesteigert hatte“. Durch Vervollkommen des Freilegungsverfahrens, das sich noch mehr auswählend gestaltet, gelangen wir neuerdings zu Hefeauszügen, deren Saccharasewert 0,5 bis 1 beträgt, also sogar das 10- bis 20fache von demjenigen der invertinreichsten Hefen. Er steigt

¹ „Über Gluco- und Fructosaccharase“, im Druck in dieser Zs.

allein bei der Dialyse auf 2,5 (Zeitwert 0,40). Zumal nun die große Invertinkonzentration im Autolysat, die Abkürzung des Alterns und die Verbesserung der Adsorptionsverfahren auch die früher unvermeidliche teilweise Inaktivierung des Enzyms zu verhüten gestattet, stand es wohl zu erwarten, daß die Adsorptionsmethode aus so günstigem Ausgangsmaterial Invertinpräparate von viel höherer enzymatischer Konzentration herausholen würde. Nichts Derartiges wird erreicht. Die Darstellung von Invertin wird nur bequemer. Ohne Mühe kommt man in kurzer Arbeit von der Hefe zu Invertinpräparaten von dem üblichen Grenzwerte des Saccharasewertes, d. i. etwa 5. Daran ändert sich auch nichts, wenn man die fraktionierte Autolyse der Hefe bei Zimmertemperatur in schonendster Weise ausführt und den Alterungsprozeß, durch den die Adsorption erleichtert wird, vermeidet. Die vorsichtige Freilegung des Invertins aus der Hefezelle und der in der Wärme scheinbar energischer durchgeführte Abbau der Hefemasse führen zu Invertinpräparaten von gleichem Reinheitsgrade und von übereinstimmender Zusammensetzung. Größere Unterschiede in der qualitativen Zusammensetzung des Invertins gibt es nur zwischen der raschen Autolyse unverdünnter Hefe (sei es bei Zimmertemperatur oder in der Wärme), die wir heute anwenden, und der früher angewandten langsameren Autolyse verdünnter Hefe. Bei dieser wird die Hefe viel weitgehender ausgeleert. Dies [3] bedeutet, daß so die Abbauenzyme viel stärker arbeiten als nach der Abtötung unverdünnter Hefe, die wir in der letzten Zeit vorzogen. Die energischere Abtötung der unverdünnten Hefe unter geeigneten Bedingungen (auch in der Wärme) führt schonendere Invertinfreilegung herbei, die gelindere, langsame Abtötung verdünnter Hefe bewirkt weniger auswählende Hefeentleerung und stärkeren Abbau des Invertinkomplexes.

Das Ergebnis ist bemerkenswert und überraschend, um so mehr, als mit der starken Anreicherung des Invertins in der Hefe nur eine geringfügige Vermehrung anderer Enzyme Hand in Hand geht. Das Mengenverhältnis der Saccharase zu den näher verwandten Stoffen (anderen Enzymen und Inaktivierungsprodukten) in den neuen Autolysaten ist weit günstiger als in den älteren. Es läßt sich noch günstiger gestalten durch Trennung des Invertins von anderen Hefeenzymen. In einer demnächst zu veröffentlichenden Untersuchung von R. WILLSTÄTTER und F. BAMANN wird die Maltase, deren Inaktivierungsprodukt sich bisher der Saccharase beimischte, durch auswählende Adsorption mit bestimmtem Aluminiumhydroxyd von der Saccharase abgetrennt, die enzymatische Reinheit des Ausgangsmaterials also noch mehr verbessert.

Der Vergleich der Invertinpräparate, die aus Autolysaten vom Zeitwert 1 nach den bisherigen Adsorptionsmethoden gewonnen werden können und an denen diese ihre Grenze erreichen, mit den ebenso reinen und etwas reineren Invertinpräparaten, die durch Kaolin- und Tonerdeadsorption aus Autolysaten vom Zeitwert etwa 200 gewonnen werden konnten, lehrt uns also, daß in den Autolysaten und Präparaten von heute die natürlichen Aggregate der Saccharase mit ihren Begleitstoffen mehr geschont sind und daß die natürlichen Enzymkomplexe bei der langsameren Ver-

giftung der mit Wasser verdünnten Hefe und bei den langdauernden proteolytischen Vorgängen der Alterung in tiefgreifender Weise verändert werden, wobei „die Saccharase ihre Gesellschaft mit Begleitstoffen wechselt“. In Übereinstimmung damit steht es, daß die neuen Präparate bei gleichem Saccharasewerte im allgemeinen viel beständiger sind, als die früheren. [4] Beispielsweise sind zwei der reinsten Präparate, die im experimentellen Teil beschrieben werden, bei allen Vornahmen, einschließlich des letzten Eindampfens und der Elektrodialyse, in ihrer Aktivität konstant geblieben.

Wenn es also einerseits gelingt, in einer langen Folge von Operationen jede Wirksamkeitsabnahme zu vermeiden, so sind wir andererseits in allen Versuchen dieser Arbeitenreihe bei der Saccharase niemals der Erscheinung der Aktivitätszunahme begegnet, die vor kurzem H. v. EULER und K. JOSEPHSON¹ auf Grund der Versuche von H. v. EULER und I. LINSTAL mitgeteilt haben.

Die Verarbeitung der Hefeauszüge von S.W. 0,5 bis 1 durch Adsorption mit Kaolin und mit Tonerde hat in der Steigerung der enzymatischen Konzentration wieder zu der Grenze geführt, die wir in der achten Abhandlung nicht zu überschreiten vermochten. Das Enzym vom Saccharasewert etwa 5 ist mit seinen Koadsorbentien zu so festen Aggregaten vereinigt, daß es bei der Adsorption an Tonerde das Verhalten eines einheitlichen Stoffes aufweist. Einen gewissen Fortschritt erreicht man durch fraktionierte Ausfällung mit Tannin. Reinere Invertinpräparate geben unter gewöhnlichen Bedingungen mit Tannin keinen Niederschlag, aber in den bisher erreichbaren Reinheitsgraden werden sie bei 0° von Tannin gefällt. Ohne daß dieses Verfahren eine Scheidung des Enzyms von seinen hartnäckigsten Begleitern ermöglichte, hat es wenigstens erlaubt, Invertin von höherem Reinheitsgrad aus dem Tannatniederschlag zu isolieren und weniger reines in der Mutterlauge zurückzulassen. Eines der Präparate von bisher höchsten Saccharasewerten (nämlich 9,43; wegen seiner geringen Beständigkeit ist diese Zahl aus der Wirksamkeit vor der Dialyse und dem Trockengewicht nach der Dialyse abgeleitet) ist so gewonnen.

Einen bedeutenden methodischen Fortschritt erblicken wir in einem Verfahren der fraktionierten Adsorption an ein Adsorbens, das erst in der Enzymlösung erzeugt wird. Durch anteilweise Bildung eines adsorptiv wirksamen Niederschlags [5] von Bleiphosphat lassen sich die durch Kaolin und Tonerde gereinigten und nicht weiter zu reinigenden Invertinpräparate auf höhere enzymatische Konzentration bringen. Sie lassen sich derart fraktionieren, daß in den letzten Fraktionen Saccharasewerte von etwa 10 erreicht werden. Auch gelingt es mit dieser Methode, zum ersten Mal in sicherer Weise das Enzym von dem Produkt seiner Inaktivierung zu trennen. Bisher hatte die Adsorptionsmethode nicht für die Trennung des Enzyms von den ihm am nächsten verwandten Stoffen hingereicht; immer blieben „die in den kolloiden Eigenschaften dem Enzym nächstverwandten, durch das Fehlen der aktiven spezifischen Gruppe von ihm sich unterscheidenden Umwandlungsprodukte die hartnäckigsten Begleiter“. Wenn Invertin durch Stehen oder Erwärmen der Lösung oder bei der

¹ Diese Zs. Bd. 145, S. 130, und zwar S. 135 [1925].

Elektrodialyse eine starke Wirksamkeitseinbuße erlitten hat, so liefert die Fraktionierung mittels des teilweise entstehenden Bleiphosphats eine Restlösung von Invertin mit dem vor dem Aktivitätsverlust gegebenen Saccharasewerte.

Die ansehnlichen Verschiebungen im Tryptophangehalte des Invertins, die bei der fraktionierten Adsorption an Bleiphosphat beobachtet werden, bestätigen die Folgerungen, die unsere letzte Arbeit hinsichtlich der Bedeutung des Tryptophans für die Zusammensetzung der Saccharase gezogen hat. Die Entdeckung des Tryptophans im Invertin von H. v. EULER und K. JOSEPHSON¹ war von großem Wert für die Kennzeichnung und für den Vergleich der Invertinpräparate und für die Prüfung der Leistungsfähigkeit der Adsorptionsmethoden. Es ist auch jetzt noch nicht möglich, auf einfache, leicht reproduzierbare Art die Saccharase vom tryptophanhaltigen Peptid zu befreien. Indessen sind wir, wie früher, auch in dieser Arbeit und zwar bei der Bleiphosphatadsorption einer Fraktion des Invertins vom S.W. 0,81 (indirekt bestimmt 4,17) begegnet, die das Enzym vollkommen frei von Tryptophan- (wie von Tyrosin-) Peptid enthielt. Es gelingt uns auch, schon die Freilegung des Invertins aus der Hefezelle so zu leiten, daß in dem dialysierten Autolysat von Anfang an nur geringe [6] Mengen Tryptophan beispielsweise nur 0,25 mg auf 1 S.E. treffen, während in den Endpräparaten von H. v. EULER und K. JOSEPHSON vom S.W. 3,7 und 4,00 auf 1 S.E. 0,667 und 0,695 mg Tryptophan trafen und während die in dieser Arbeit beschriebenen reinsten Präparate von den Saccharasewerten 8,4, 11,9, 9,7 auf 1 S.E. 0,12, 0,16 und 0,18 mg Tryptophan enthielten. Wenn also auch die Forderung¹⁾ nicht erfüllt ist, daß „reproduzierbare Methoden angegeben werden können, nach welchen Invertinpräparate überhaupt unter Beibehaltung ihrer Aktivität von Tryptophan befreit werden können“, so dürfte doch der Nachweis überzeugend geworden sein, daß der Gehalt an Eiweißspaltungsprodukten, nämlich an irgend einem bestimmten Peptid, für die Zusammensetzung der Saccharase unwesentlich ist. Es wird im folgenden gezeigt, daß der Gehalt an Tryptophan nicht einmal für die Beständigkeit der Saccharaselösungen von Wichtigkeit ist. Wie aus den letzten Ausführungen von H. v. EULER und K. JOSEPHSON²⁾ hervorgeht, dürften in bezug auf die analytische Beschreibung und die Erklärung der Saccharase keine wesentlichen Unterschiede zwischen der Auffassung unserer Stockholmer Kollegen und der unserigen geblieben sein.

Die Annahme³⁾, „daß das Molekül eines Enzyms aus einem kolloiden Träger und einer rein chemisch wirkenden aktiven Gruppe besteht“, heischt eine Ergänzung, die nach dem nun vorliegenden analytischen Material gegeben werden kann. Die chemisch definierten Begleitstoffe der Saccharase von kolloider Natur, wie Hefegummi, tyrosinhaltiges und tryptophanhaltiges Peptid, anscheinend auch Nucleinsäuren, die wir von anderen aus dem Ausgangsmaterial stammenden Fremdstoffen

¹ Chem. Ber. Bd. 57, S. 859 [1924].

² H. v. EULER und K. JOSEPHSON, Diese Zs. Bd. 145, S. 130, und zwar S. 142 [1925].

³ Diese Zs. Bd. 145, S. 130 [1925].

³) R. WILLSTÄTTER, Chem. Ber. Bd. 55, S. 3601, und zwar S. 3606 [1922].

nicht zu unterscheiden vermögen⁴, treten mit der [7] Saccharase vergesellschaftet auf und wirken bei den Adsorptionsvorhaben als Koadsorbentien. Wenn es gelingt, wie es bei jedem dieser Substanztypen der Fall ist, einen solchen Begleitstoff von der Saccharase unter Erhaltung ihrer Aktivität abzutrennen, so ist der Begleiter als bedeutungslos für die Zusammensetzung des Enzyms erkannt, mag er auch vielleicht auf die Affinität des Enzyms zu seinem Substrat, auf seine Hemmung durch dessen Spaltungsprodukte von Einfluß sein. Auf diesem Gedanken beruht die Methode unserer Arbeiten, unter Wechsel und Anpassung der Reinigungsvorhaben das Enzym von jedem einzelnen der chemisch definierten Begleitstoffe vollständig zu befreien. Die dabei gewonnenen Erfahrungen machen es wahrscheinlich, daß die Natur des kolloiden Trägers veränderlich ist. Ein einzelner kolloider Träger ist entbehrlich, wenn dem Enzym ein anderer geeigneter zur Verfügung steht; das Enzym vermag seine Aggregate zu wechseln. Es erscheint nur noch nicht als erreichbar, die chemisch wirkende aktive Gruppe, die man das eigentliche Saccharasemolekül nennen sollte, unter Erhaltung der Wirksamkeit von den schützenden Kolloiden vollkommen abzutrennen.

Experimenteller Teil.

I. Fraktionierte Autolyse unter Neutralisation.

Das beste Verfahren der Freilegung des Invertins ist die fraktionierte Autolyse nach der X. Abhandlung. Sie besteht in der Abtötung der unverdünnten Hefe durch Toluol, Abtrennung des Verflüssigungssaftes und kurz dauernde Autolyse bei 30°. Die Anwendung dieses Verfahrens auf die invertinreichen Hefen, gewonnen durch Gärführung bei niedrigster Zuckerkonzentration (IX. Abhandlung), lieferte statt der Autolysate vom Zeitwert 206 bis 114 Hefeauszüge vom Zeitwert 5 bis 2,5. Zu einer weiteren Verbesserung der Autolysate hinsichtlich der enzymatischen Konzentration führt die Neutralisation des Verflüssigungssaftes. Bei der Einwirkung des Zellgiftes in der ersten Phase der Autolyse tritt reichlich Säure auf. Es ist vorteilhaft, einige Zeit nach der vollständigen Verflüssigung, [8] z. B. nach 1 Stunde, Wasser (gleich dem Gewicht der Hefe) zuzusetzen und die Hefesuspension mit verdünntem Ammoniak zu neutralisieren und bis zur Abtrennung nach zwei weiteren Stunden neutral zu halten. Dann nimmt die abzutrennende Flüssigkeit mit den ersten Anteilen des Invertins eine größere Menge von Beimischungen fort als im Falle der sauren Reaktion. Auch wird dadurch die enzymatische Freilegung des Invertins gefördert. Ähnliche günstige Resultate werden erzielt, wenn man die Hefe anstatt mit Toluol durch Verreiben mit 5 bis 10 % feingepulvertem Diammonphosphat verflüssigt oder besser mit Phosphat + Toluol. Der Puffer genügt, so daß Neutralisation mit Ammoniak nicht mehr nötig ist. Dieses Verfahren wurde entweder bei Zimmertemperatur (6 bis

⁴ Hiervon abweichend nehmen H. v. FULER und K. JOSEPHSON an, daß der kolloide Träger genau zu unterscheiden sei von den aus dem Ausgangsmaterial stammenden Begleitstoffen (a. a. O., S. 132).

8 Stunden bis zur Abtrennung) oder bei 30° (im ganzen 3 Stunden bis zur Abtrennung) ausgeführt oder auch nur die Verflüssigung bei 30° und die nachfolgende Invertinfreilegung bei Zimmertemperatur. Man fand keine großen Unterschiede im Verlauf der Autolyse, in ihrer Dauer, in der Reinheit der entstehenden Invertinlösungen zwischen der Ausführung bei Zimmertemperatur oder bei 30°, mit oder ohne Phosphat.

Diese Verbesserung der fraktionierten Autolyse drückt sich in den überraschend günstigen Zeitwerten von 4 bis 1 aus, die beim Verarbeiten der invertinreichsten Hefen erzielt werden. Die Schwankungen in den Versuchsreihen sind indessen ziemlich beträchtlich, da sich die Hefeproben auch bei gleichartiger Vorbehandlung in den enzymatischen Vorgängen der Freilegung ungleich verhalten. Einige gute Beispiele verzeichnet die Tab. 1.

Die verschiedenen Ausführungsweisen der beschriebenen Invertinergewinnung verglichen wir nicht allein, um die höchsten Reinheitsgrade der Hefeauszüge zu erzielen, sondern vielmehr um zu prüfen, ob die schonende Freilegung bei gewöhnlicher Temperatur andere Aggregate des Invertins mit Begleitstoffen entstehen läßt, als der, wie man hätte vermuten können, energischer verlaufende Abbau des Hefeinhalts bei 30°. Aber weder die Auflösung reichlicher Mengen von Hefegummi, noch die Vergesellschaftung des Invertins mit tryptophanhaltigen [9] Peptiden läßt sich ver-

Tabelle 1.

Verfahren der gebrochenen Freilegung des Invertins unter Neutralisation.

Nr.	Zeitwert der Hefe	Verfahren	Dauer bis zur Abtr.		Inv., Proz. in der Vorlösung	Dauer der weiteren Freilegung	Inv., Proz. in d. Haupt- fraktion	Zeitwert des Hefeausz.
			unverd., Std.	verd., Std.				
1	18,3	Verfl. d. Tol. u. Aut. bei Zimmertemp. mit Neutral. d. Ammoniak	6	1	30	12	68	1,12
2	18,3	Verfl. u. Aut. bei 30° mit 5 % Phosphat + Toluol	1	1	19	20	75	1,15
3	19,7	Verfl. u. Aut. bei 30° mit 10 % Phosphat + Toluol	1	2	18	36	68	1,19
4	19,7	Verfl. d. Tol. u. Aut. bei 30° mit Neutrali- sation	1	2	12	16	76	1,63
5	19,5	dgl.	1	2	9	11	87	1,77

meiden. Mit ähnlichen Abänderungen wie in Tab. 1 sind in weiteren Versuchen (Tab. 2, S. 10) aus sehr invertinreichen Hefen Autolysate gewonnen und teils vorsichtig ohne Alterung, teils nach 1- bis 2tägiger Alterung bei 30° auf Präparate von höherem Reinheitsgrade verarbeitet worden. Die zunächst durch Kaolinadsorption (Verfahren der X. Abhandlung III, S. 23), sodann mittels Tonerde (so wie im folgenden bei der Verarbeitung der Alkoholfällung beschrieben) gereinigten Präparate wiesen keine bemerkenswerten Unterschiede auf. Sie enthielten 3 bis 5 % Tryptophan bei Zeitwerten von 0,24 bis 0,19. Nur die nach den älteren Verfahren durch viel weitergehenden Abbau der Hefezelle gewonnenen und lange gealterten Autolysate ergeben

Invertinpräparate von wesentlich anderer Zusammensetzung, durch starke Millonreaktion ausgezeichnete, verhältnismäßig tryptophanarme.

[10] Tabelle 2.
Invertinpräparate nach mehr oder weniger schonender Ausführung der fraktionierten Autolyse unter Neutralisation.

Nr.	Zeitwert der Hefe	Verfahren	Zeitwert des Autolys.	Alterung	Kaolinsorption			Tonereadsorption		
					A.W.	Elut. Ausb. %	Zeitw. der Elut.	A.W.	dial. Elution	Zeitwert Trypt. %
1	19,7	Verfl. bei 30° ohne Neutr. u. Aut. (18 Std.) bei Zimmertemperatur	2,13	48 Std. bei 30°	0,56	80	0,31	53	0,24	5,3
2	23,0	Verfl. mit Neutr. u. Aut. bei 30° (13 Stunden)	3,25	vgl.	0,51	82	0,22	51	(0,21) 0,23	4,3
3	18,6	Verfl. u. Aut. b. Zimmertemp. (12 Stunden)	1,05	keine	0,18	85	0,22	49	(0,21) 0,24	3,3
4	18,4	Verfl. u. Aut. b. Zimmertemp. (12 Stunden)	1,01	24 Std. bei Z.-T.	0,57	83	0,18	63	(0,157) 0,19	3,0
5	18,4	Verfl. u. Aut. bei 30° mit 10 % Phosphat + Toluol (13 Std.)	1,58	10 Tage bei Z.-T.	0,58	65	0,22	43	0,20	—

Die zumeist von uns angewandte Methode (ähnlich wie im Beispiel der X. Abhandlung, S. 20) besteht in der [11] Führung der Brauereihefe zu einem Zeitwert von etwa 20, Abtötung in unverdünntem Zustand mit Toluol bei 30°, Verdünnen mit gleichem Gewicht Wasser nach 1 Stunde und Neutralisieren mit verdünntem Ammoniak, Abtrennung der neutral gehaltenen Vorfraction nach zwei weiteren Stunden, Freilegung des Invertins in einem Arbeitstag oder einem ganzen Tag bei 30° mit einer Ausbeute von 95 % des nach der Abtrennung noch vorhandenen oder ungefähr 85 % des gesamten Hefeinvertins. Das mit der doppelten oder vierfachen Wassermenge verdünnte Autolysat wird zunächst mit der Zentrifuge abgetrennt und zweckmäßig erst danach durch geringes Ansäuern mit Essigsäure von Eiweiß vollständig befreit.

Beschreibung: Die neuen Autolysate, deren Zeitwert gewöhnlich zwischen 2 und 1 liegt, sind bei einem Gehalt von 1 S.E. in 40 ccm so gut wie farblose, wasserklare Lösungen, erst nach dem Eindampfen (auf 1 S.E. in 2 bis 4 ccm) grünlichgelb und etwas trüb. Eintrocknet geben sie hygroskopische, sandfarbige Pulver. Die Millonprobe fällt deutlich aus, aber sie kann allein bei der Dialyse oder bei einer Fällung mit Alkohol oder einmaliger Adsorption mit Kaolin verschwinden.

Ein solches Autolysat vom Zeitwert 1,19 enthielt, bezogen auf Trockengewicht, 7,3 % Hefegummi und 1,10 % Tryptophan, d. i. auf 1 S.E. 4,35 mg Hefegummi und 0,65 mg Tryptophan. Es wurde unter zweimaligem Wechsel der Fischblase der Dialyse unterworfen, deren Wirkung in 3 Wochen beendet war (Verlust 6 %). Die enzymatische Konzentration war aufs dreifache gestiegen (Zeitwert 0,39 bis 0,40), der Tryptophangehalt in Prozenten des Trockengewichtes fast unverändert geblieben (gef. 1,16 und

1,25%), aber berechnet auf 1 S.E. auf $\frac{1}{3}$ zurückgegangen (0,23 mg Tryptophan auf 1 S.E.). Die auf 1 S.E. treffende Tryptophanmenge ist also ohne eine weitere Reinigung 4mal kleiner als in den besten Präparaten der VIII. Abhandlung.

Die durch langdauernde Dialyse auf so hohe Zeitwerte gebrachten Autolysate eignen sich nicht mehr für die Anwendung der Kaolinadsorption. Der Adsorptionswert ist zwar hoch (beim angeführten Beispiel 1,12 bei 90% Adsorption), [12] aber infolge von Enzymzerstörung am Kaolin läßt sich keine gute Elutionsausbeute erzielen (gef. 43% in der Elution).

Um mit Invertin künftig zu arbeiten, wird man, wenn Beimischungen von Hefegummi und von Peptiden nicht stören, einfach die hier beschriebenen Autolysate anwenden. Zu Präparaten von höherem Reinheitsgrade gelangt man (ohne langdauernde Dialyse) am einfachsten durch einmalige Adsorption an Kaolin (wie in der X. Abh. S. 23 beschrieben) oder zweckmäßig durch Fällung mit Alkohol und einmalige Adsorption an Tonerde (vgl. VIII. Abh. S. 273 und X. Abh. S. 26). Nur für das letztere Verfahren soll, da es noch verbessert werden konnte, ein Beispiel angeführt werden.

Fällung durch Alkohol: Ein frisch bereitetes Autolysat (1,51 enthaltend 20,9 S.E., Zeitwert 1,15) wurde auf 0° abgekühlt und mit $\frac{1}{10}$ -Essigsäure (5 ccm) zu einem p_H von etwa 5 angesäuert. Beim Vermischen mit dem gleichen Volumen auf -20° gekühlten Alkohols fiel eine geringe Menge Niederschlag aus, zu wenig und fein zum Zentrifugieren. Wir saugten die Suspension auf 2 Nutschen durch Filter ab, die mit einer 1 mm dicken Schicht von Kieselgur bedeckt waren. Man konnte den Gur leicht vom Papier ablösen und durch Verrühren mit Wasser eine klare filtrierbare Enzymlösung gewinnen. Sie enthielt in 370 ccm 20,7 S.E. vom Zeitwert 0,45 (unmittelbar — ohne Dialysenverlust — bestimmt).

Tonerdeadsorption: Die Invertinlösung wurde auf 92 ccm eingeeengt. Bei dieser hohen Konzentration adsorbierten wir mit 0,40 g Tonerde (in 40 ccm Wasser) 18,7 E. Der Adsorptionswert war schon sehr hoch, nämlich 47 (Verd. 1 S.E. in 6,5 ccm). Das 3mal gewaschene Adsorbat lieferte, in $\frac{1}{2}$ l Wasser suspendiert, beim Versetzen mit 4 g Diammonphosphat und Umschütteln in 5 Minuten eine erste Elution, die 13 S.E. enthielt. Der Reinheitsgrad des Präparates war S.W. 7,31 (Zeitwert 0,137), aber infolge von 6% Verlust bei der Dialyse und 8% bei der Elektrodialyse wies es praktisch nur den Zeitwert 0,158 auf. Es war frei von Hefegummi und enthielt 2% Tryptophan.

[13]

II. Fraktionierte Fällung durch Tannin.

Invertin gibt mit Tannin unter üblichen Bedingungen keine Fällung, selbst bei hoher Konzentration. Ein anderes Verhalten beobachteten wir aber bei tiefer Temperatur. Beim Abkühlen auf 7° tritt Trübung ein, die bei 4° dichter wird und bei 0° die Form eines weißflockigen Niederschlags annimmt, der sich in der Zentrifuge von der Flüssigkeit trennen läßt, die, solange die Temperatur tief ist, milchig bleibt.

Die Fällung ist weniger von der Konzentration des Invertins, als von der des Tannins abhängig; auch verdünnte Invertinlösungen geben bei 0° Niederschläge auf genügenden Zusatz von Tannin. Aber die Abtrennung der Tanninfällung in der Zentrifuge, wobei die niedrige Temperatur beibehalten werden muß, wird durch Anwendung sehr konzentrierter Invertinlösungen (1 S.E. in 1 bis 1,4 ccm) erleichtert. Gleichwie pflanzliche Peroxydase¹ in jedem bisher erreichbaren Reinheitsgrad mit Tannin eine vollständige Fällung gibt, so bildet bei 0° Invertin auch von hohem Reinheitsgrad den Tannatniederschlag z. B. ein Präparat von S.W. 7,3; aus den Mutterlaugen der Niederschläge läßt sich durch vermehrten Zusatz von Tannin das Invertin vollends ausfällen. Eine Trennung in tanninfällbaren und -unfällbaren Anteil erfolgt also nicht. Die Beständigkeit des Invertins gegen Tannin ist bei gewöhnlicher Temperatur ziemlich gering, nur durch rasches Arbeiten bei der tieferen Temperatur gelingt es, die Enzymzerstörung in mäßigen Grenzen zu halten.

In Versuchen bei 20° mit Invertin vom S.W. 1,39 beobachteten wir bei einer Konzentration von 1 S.E. in 20 ccm mit 0,33 g Tannin auf 1 S.E. sofort nach Zusatz des Tannins 8, nach 45 Min. 33, nach 75 Min. 41 % Verlust von Invertin. Als sogleich nach dem Tannin die zur Adsorption erforderliche Menge Tonerde zugesetzt wurde, betrug der Verlust alsbald schon 15, nach 45 Min. 40, nach 75 Min. 50 %. In Versuchen bei 0° mit 1 S.E. in 6,5 ccm war der Invertinverlust sofort nur 2, nach 45 Min. 11 %, in 50fach verdünnter Lösung in 45 Min. 13 %. Auch bei 0° war die Enzymzerstörung in der tanninhaltigen Lösung auf Zusatz von Tonerde bedeutend, z. B. in 45 Minuten 37 %.

[14] Es ist bemerkenswert, daß, abgesehen von dieser Enzymzersetzung, die durch rasches Arbeiten einzuschränken ist, und von starker Erniedrigung des Adsorptionswertes das Tannin die Adsorption an Tonerde nicht stört. Man kann daher das Enzym leicht vom Tannin trennen, sei es beim Verarbeiten der Tannatfällung, die in der Kälte aufgelöst und mit Tonerde versetzt wird, oder bei der Isolierung des Invertins aus der Mutterlauge der Fällung, die man behufs Adsorption stark verdünnt. Die invertinhaltige Tonerde aus der Tannatfällung zeigt nur spurenweise Tanninreaktion, beim Verarbeiten der tanninreichen Mutterlauge geht zwar Tannin in die Tonerde mit, aber nicht in die Diammonphosphatclution.

Das Tanninverfahren ermöglicht, den Reinheitsgrad von Invertinpräparaten, an denen die Reinigung mit Kaolin und Tonerde ein Ende erreicht zu haben scheint, noch weiter zu steigern. Aber die Methode, brauchbar für die Abtrennung von Hefegummi, versagt in bezug auf die Beseitigung von Tryptophan. Als wir in 4 Versuchen Invertin mit Tannin fraktioniert fällten, wiesen die einzelnen Anteile, die aus den Niederschlägen gewonnenen mit höheren Saccharasewerten und die aus den Mutterlaugen isolierten mit niedrigeren, im Tryptophangehalt keine bemerkenswerten Unterschiede auf.

Beispiel: 2,5 S.E. eines 5,8 % Tryptophan enthaltenden Präparates, dessen S.W. bei 14tägigem Stehen von 7,58 auf 7,04 zurückgegangen war, wurden auf 3,4 ccm eingedampft und auf 0° abgekühlt; auch die Lösung von 0,82 g Tannin in 3 ccm

¹ R. WILLSTÄTTER und A. POLLINGER, III. Abh. über Peroxydase, Ann. der Chem. Bd. 430, S. 269, und zwar S. 282 [1922/23].

stand in Eis. Den Becher einer Zentrifuge füllten wir mit Calciumchloridlösung von -15° und befestigten darin mit Korkstücken ein kleines Zentrifugenglas. In diesem nahmen wir die Fällung vor, um sofort zu zentrifugieren. Den Niederschlag von zäher Konsistenz verrührte man mit Wasser von 0° . Die trübe Flüssigkeit enthielt zufolge der sofort ausgeführten Bestimmung 1,64 E., die Restlösung 0,14 E., der Verlust betrug also 28 %. Mit Tonerde wurden bei 0° 1,48 E. adsorbiert und mit Diammonphosphat 1,46 E. eluiert. Für das Invertin der Elution berechnet sich aus der gemessenen Wirkung und dem Trockengewicht nach der Dialyse und Elektrodialyse der [15] S.W. 9,43 (Zeitwert 0,106); infolge kleiner Verluste bei beiden Dialysen besaß aber das Invertin vor der Elektrodialyse nur den S.W. 8,34 und am Ende 8,07. Der Tryptophangehalt war 5,9 %.

In drei anderen Beispielen wurde noch die Restlösung durch weiteren Tanninzusatz gefällt und mittels der Tonerdeadsorption gereinigt.

Invertin aus der 1. Tanninfällung.			Aus der Restlösung.		
S.W.	4,54;	Tryptophan 2,7 %	S.W.	1,59;	Tryptophan 1,7 %
S.W.	5,08;	.. 5,9 %	S.W.	1,89;	.. 2,2 %
	(6,06)				
S.W.	4,17;	.. 3,7 %	S.W.	4,00;	.. 3,6 %

III. Methode der fraktionierten Adsorption mit entstehendem Bleiphosphat.

1. Trennung von aktivem und inaktiviertem Enzym.

Es ist bisher nicht gelungen, Saccharase oder ein anderes Enzym von beigemischtem inaktiviertem Enzym zu trennen. Die Adsorption an Kaolin, bei der reinere Enzymlösungen leicht Inaktivierung erleiden, hat, wie einige Beispiele der achten Abhandlung (S. 275) zeigten, nicht erlaubt, den infolge von Enzymzerstörung ungünstig gewordenen Saccharasewert wieder zu steigern. Falls etwa teilweise Trennung von aktivem und inaktiviertem Enzym am Kaolin erfolgt, so wird die Erscheinung überdeckt durch erneute Inaktivierung. Etwas günstiger sind die Erfahrungen mit Tonerde. Es ist wenigstens mit Sicherheit gelungen, den Saccharasewert von Invertin, das durch Inaktivierung am Kaolin sehr stark gelitten hatte (z. B. Präparat 1 b und 2 b der Tab. 15 der achten Abhandlung), durch Adsorption an Tonerde C und Elution einigermaßen zu steigern (von S.W. 0,161 auf 0,303). Aber bei reineren Präparaten war die Adsorption mit Tonerde C nicht geeignet für die Abtrennung inaktiverer Anteile.

Durch anteilweise Bildung eines adsorbierend wirkenden Niederschlags von Bleiphosphat in den Invertinlösungen (die reineren Präparate werden von Bleiacetat allein auch bei höherer Konzentration nicht mehr gefällt zum Unterschied von [16] den Autolysaten) gelang es in einer Anzahl von Fällen, und zwar in allen, die untersucht wurden, inaktiviertes Invertin von aktivem abzutrennen. Die ersten Fraktionen des Phosphatniederschlags enthielten das wenigst aktive Enzym. Es kam sogar wiederholt vor, daß ein Anteil des Bleiphosphats gar kein aktives, also nur inaktiviertes Enzym adsorbierte. Der Adsorptionswert des Bleiphosphats ist verhältnismäßig hoch,

z. B. wurden von 1 g 8 bis 10 S.E. aufgenommen. Bei anteilweiser Bildung des Niederschlages waren die Adsorptionswerte sehr differierend, mit zunehmender Reinheit des Enzyms steigend.

Der Niederschlag wurde häufig so erzeugt, daß man für einen gewissen Anteil des Enzyms die ausprobierte Menge von Ammonphosphat in die konzentrierte Invertinlösung aus der Bürette einfließen ließ, sodann aus einer zweiten unter heftigem Schütteln die äquivalente Menge Bleiacetat. Der Niederschlag bildet eine feinflockige Suspension, ein kleiner Teil aber blieb milchig und war in der Zentrifuge nicht zu klären. In anderen Fällen ließen wir aus 2 Mikrobüretten abwechselnd sehr kleine äquivalente Mengen von Ammonphosphat und Bleiacetat eintropfen. Dabei entstand eine opalisierende Lösung von Bleiphosphat, das weiterhin nur zum kleineren Teil ausflockte. Nur der letztere Teil war leicht abzutrennen. Die kolloidale Flüssigkeit gab auf Zusatz von etwas Ammonchlorid erst beim Einengen im Vakuum einen invertinhaltigen Phosphatniederschlag. Für die systematische Fraktionierung war das einfachere erste Verfahren das geeignetere.

Eine Nebenerscheinung bei dieser Fraktionierung war die im 3. Abschnitt des Kapitels zu behandelnde Verschiebung des Tryptophangehalts; eine der im Beispiel 4 gewonnenen Invertinfraktionen war vollkommen frei von Tryptophan.

1. Beispiel.

Inaktivierung am Kaolin: Autolysat vom Zeitwert 1,63 wurde mit Alkohol von -20° gefällt. Das so abgeschiedene Invertin war so rein, daß es Adsorption an Kaolin nicht mehr [17] vertrug. Von 32,1 E. wurden 27,4 E. mit 32 g salzsäurebehandeltem Kaolin adsorbiert, aber nur 12,0 E. ließen sich eluieren. Davon adsorbierten wir von neuem 11,4 E. mit 15,3 g Kaolin und vermochten wieder nur 5,7 E. zu eluieren. Nach der Dialyse lagen 5,2 E. vom S.W. 1,59 (Zeitwert 0,63) vor, während ohne Inaktivierung der Saccharasewert mindestens 5, wahrscheinlich 6 betragen hätte.

Fraktionierte Adsorption: Mit 0,1 g Ammonphosphat und 0,43 g Bleiacetat wurden 1,03 E. gefällt, aus der Restlösung mit derselben Menge Phosphat 0,17 E.

Die Elution der vereinigten Bleiphosphatanteile ergab nur 0,424 E. vom S.W. 1,37 mit 2,4 % Tryptophan.

Die trübe Restlösung (3,7 E., nach Entfernung des kolloiden Bleiphosphats 3,35 E.) enthielt nach Dialyse und Elektrodialyse nur 2,9 E. vom S.W. 4,0, während ohne die Verluste bei den letzten Operationen S.W. 4,55 (Zeitwert 0,22) erreicht worden wäre. Tryptophan 2,7 %.

2. Beispiel.

Inaktivierung durch Aufbewahren. Das Invertin hatte bei monatelangem Aufbewahren mehr als 50 % seiner Aktivität verloren; angewandt 13,0 S.E. vom S.W. 1,96 (Zeitwert 0,51).

Fraktionierung: Der erste aus 0,3 g Diammonphosphat und 1,29 g Bleiacetat erzeugte Niederschlag nahm kein aktives Invertin auf, dagegen der zweite aus 0,2 g

Phosphat und 0,86 g Bleiacetat schon 3,58 E. Die Elution daraus lieferte 2,40 E., die bei der Dialyse auf 1,96 E. zurückgingen. S.W. 4,35 (ohne Verlust 5,31).

Zwei folgende Fällungen durch je 0,1 g Diammonphosphat adsorbierten 1,37 und 1,75 E. und lieferten in der Elution 2,08 E., nach der Dialyse 1,73 E. vom S.W. 5,56 (ohne Verlust 6,67).

In der trüben Restlösung waren noch 6,3 E.; beim Stehen flockte ein wenig invertinhaltiges Bleiphosphat aus, danach lagen 5,38 E. vor vom S.W. 5,56 (Zeitwert 0,18).

[18]

3. Beispiel.

Inaktivierung durch Erwärmen und Elektrodialyse. Aus 23,08 S.E. vom S.W. 4,76 mit 4,2 % Tryptophan gingen durch Zersetzung von 84 % des Enzyms 3,24 E. vom S.W. 0,70 hervor.

0,1 g Diammonphosphat mit entsprechendem Bleiacetat entfernten 1,32 E., wovon nur 15 % eluierbar waren. Nach der Dialyse waren 0,192 E. vom S.W. 0,434 mit 3,6 % Tryptophan vorhanden.

Die Restlösung (1,92 E.) erlitt nur bei der Elektrodialyse einen kleinen Verlust, so daß praktisch der S.W. 1,76 erreicht wurde, ohne die neue Inaktivierung 1,93. Tryptophangehalt 5,1 %.

4. Beispiel.

20,3 E. von Invertin, das durch 4 Monate langes Aufbewahren in Lösung einen Aktivitätsverlust von 25 % erlitten hatte und S.W. 3,13 besaß, wurden 3mal mit 0,1 g Ammonphosphat und Bleiacetat, dann mit 0,2 g gefällt.

1. Frakt. 0,65 E. ads.; eluiert 0,37 E., S.W. 1,35.
2. „ 2,00 E. „ ; „ 1,32 E., S.W. 3,33.
3. „ 2,1 E. „ ; „ 1,87 E., nach Dialyse 1,06 E., S.W. 4,0 (4,35).
4. „ 5,5 E. „ ; „ 2,68 E., nach Dialyse 2,50 E., S.W. 4,54 (5,47).
5. Restlös. mit 10,0 E., nach Eindampfen und Filtrieren 9,67 E., nach Dialyse 8,95 E., S.W. 5,88 (6,25).

Diese Restlösung erlitt beim Stehen und langsamen Erwärmen bis auf 40° einen Wirksamkeitsverlust von 59 %. Die noch vorhandenen 3,63 E. vom S.W. 2,32 zerlegten wir in 3 Fraktionen durch zweimalige Niederschlagsbildung mit je 0,05 g Diammonphosphat.

- Frakt. 5a. 0,81 E. ads., 0,52 E. eluiert, nach Dialyse und El.-Dialyse 0,385 E. vom S.W. 2,0; Tryptophan 3,5 %.
- Frakt. 5b. 1,38 E. ads., 0,98 E. eluiert, nach Dialyse und El.-Dialyse 0,66 E. vom S.W. 2,94 (4,35); Tryptophan 2,2 %.
- Frakt. 5c. Die Restlösung enthielt 1,44 E., nach Eindampfen und Klären 1,35 E. Diese gingen bei der Dialyse auf 1,01 E., bei einstündiger Elektrodialyse auf 0,262 E. zurück. Das Präparat besaß schließlich den S.W. 0,813, es hätte aber ohne die zuletzt erfolgten Inaktivierungen S.W. 4,17 erreicht; Klärung [19] und Filtration waren nicht mehr vorgekommen. Es war frei von Tryptophan.

2. Teilweise Verdrängung des Tryptophans durch zugefügte Peptide.

Nach den vervollkommenen Methoden der Invertinengewinnung wird die Freilegung dieses Enzyms mehr und mehr von der allgemeinen Autolyse der Hefe getrennt

und der weitgehende Abbau der Hefemasse vermieden. Die in der vorliegenden Arbeit angewandten Hefeauszüge enthalten daher 1 S.E. in nur 50 bis 100 mg Trockensubstanz, nach langer Dialyse in nur 20 mg, während in den in unseren ersten Arbeiten ungefähr nach dem Verfahren von C. S. HUDSON (sogenannte rasche, d. h. 4 bis 7 Tage dauernde Autolyse der mit Wasser verdünnten Hefe bei Gegenwart von Toluol) dargestellten Invertinlösungen auf 1 S.E. 10 g Trockensubstanz trafen. Die älteren Autolysate enthielten große Mengen von Eiweißabbauprodukten; beim Abbau vergesellschafteten sich namentlich die Millonreaktion gebenden Peptide, also wahrscheinlich Tyrosinpeptide, mit dem Invertin. Dadurch war es bedingt, daß das tryptophanhaltige Peptid verhältnismäßig leicht abgetrennt werden konnte, wofür unsere VIII. Abhandlung ein treffliches Beispiel anführte (S. 300). Es ist nicht möglich, dieses Beispiel mit Invertin aus den anders dargestellten Autolysaten zu wiederholen. In den reineren Hefeauszügen gehört das von H. v. EULER und K. JOSEPHSON entdeckte tryptophanhaltige Peptid zu den zähen Begleitern des Enzyms.

Wir untersuchten, ob durch Zusatz eines beliebigen anderen Peptides das tryptophanhaltige aus dem Invertinkomplex verdrängt werden kann und verwandten dafür Leucylglycin, Leucylglycylglycin und Glycyltyrosin. Durch anteilweise Bildung von Bleiphosphat wurden dann die Präparate in Fraktionen zerlegt, die wir hinsichtlich des Tryptophangehaltes verglichen. Mit dem Zusatz von Leucylglycin (auch vom Tripeptid) fiel die Fraktionierung in bezug auf den Tryptophangehalt günstiger aus, als bei der fraktionierten Adsorption mit entstehendem Bleiphosphat allein. Um die einzelnen Fraktionen zu vergleichen, wird der Tryptophangehalt [20] außer in Prozenten der Trockensubstanz auch in Milligramm auf 1 S.E. angegeben.

1. Beispiel.

6,25 S.E. vom S.W. 4,35 enthielten 3,9 % Tryptophan, d. i. 0,39 mg auf 1 S.E. Nach Zusatz des gleichen Gewichts, also von 78 mg Leucylglycin fällten wir 2mal mit je 0,1 g Diammonphosphat und entsprechendem Bleiacetat. Das zweite Adsorbat lieferte beim Eluieren 1,69 S.E. vom S.W. 6,54, 2,6 % Tryptophan enthaltend, d. i. 0,15 mg pro 1 S.E.

Die Restlösung, durch Zusatz von Ammonchlorid, Eindampfen und Klären von Bleiphosphat befreit, enthielt 2,28 E., nach Elektrodialyse 2,17 E. vom S.W. 4,17 mit nur 0,75 % Tryptophan. Sie enthielt noch Leucylglycin und verlor bei 10tägiger Dialyse noch beträchtlich an Trockengewicht, freilich unter gleichzeitiger Enzymzerstörung. Der praktisch erreichte S.W. war 5,03, der auf die ursprüngliche Wirksamkeit berechnete 8,41 (Zeitwert 0,119). Hieraus und aus dem am Ende gefundenen Tryptophangehalt von 2 % berechnen sich 0,12 mg auf 1 S.E.

2. Beispiel.

8,5 S.E. vom S.W. 3,57 enthielten 3,5 % Tryptophan, d. i. 0,49 mg auf 1 S.E. Von Leucylglycin wurde das Doppelte des Trockengewichts, nämlich 240 mg, zugesetzt. Durch Bildung des Niederschlags von Bleiphosphat in 3 Anteilen erhielten wir folgende Fraktionen:

1. 0,93 E. vom S.W. 2,86, 2,0 % Tryptophan d. i. 0,35 mg auf 1 S.E.
2. 2,05 E. vom S.W. 3,45, 5,7 % Tryptophan d. i. 0,83 mg auf 1 S.E.
3. 1,59 E. vom S.W. 4,16, 3,4 % Tryptophan d. i. 0,40 mg auf 1 S.E.
4. Restlösung, 1,08 E., unter Aktivitätseinbuße, aber ohne Filtrieren dialysiert und elektrodialysiert, erhalten 0,891 S.E. vom wirklichen S.W. 5,99 und vom berechneten S.W. 7,30; Tryptophan 2,7 %, d. i. 0,185 mg Tryptophan auf 1 S.E.

3. Beispiel.

Ein Präparat vom S.W. 3,57 mit 0,49 mg Tryptophan auf 1 S.E. lieferte 4 Fraktionen. Die Restlösung hatte den wirklichen S.W. 5,84, während bei verlustloser Dialyse S.W. 7,35 erreicht worden wäre, mit 0,16 mg Tryptophan auf 1 S.E.

3. Tryptophanverschiebung bei der Adsorption.

Durch Adsorption an Kaolin und an Tonerde war es nicht gelungen, die Aggregate der Saccharase mit tryptophanhaltigen Peptiden aufzulösen, ebenso wie nach denselben Adsorptionsverfahren aus manchen gealterten Autolysaten der früheren Methodik kein tyrosinfreies Invertin gewonnen werden konnte. [21] Tryptophanreiches Invertin, das 8, 9 und 9,2% Tryptophan enthielt (VIII. Abh., Tab. 17, Nr. 5 und 6), zeigte gegenüber Aluminiumhydroxyd das Adsorptionsverhalten eines einheitlichen Stoffes. Hingegen führt die fraktionierte Fällung mit entstehendem Bleiphosphat weiter hinsichtlich der Abtrennung der als Koadsorbentien wirkenden kolloiden Bestandteile des Invertinkomplexes. Auch ohne die im voranstehenden Abschnitt beschriebene Einführung substituierender Peptide gelingt es, beim Erzeugen der adsorptiv wirksamen Bleiphosphatfällung in einzelnen, am besten in zahlreichen Anteilen, das Invertin in tryptophanreichere und -ärmere Fraktionen zu zerlegen. Da die Methode oben schon beschrieben wurde, sollen nur einige weitere für die Tryptophanverschiebung bemerkenswerte Beispiele in der Tab. 3 angeführt werden. Ausgangsmaterial mit beispielsweise 0,3 mg Tryptophan auf 1 S.E. wurde in Anteile von S.W. 4,2 mit 0,36 mg und S.W. 9,7 mit 0,18 mg Tryptophan auf 1 S.E. geschieden.

Tabelle 3. Tryptophangehalt von Fraktionen der Bleiphosphatadsorption.

Nr.	Ausgangsmaterial		Fraktion I		Fraktion II (Restlös.)	
	S.W.	mg Trypt. S.E.	S.W.	mg Trypt. S.E.	S.W.	mg Trypt. S.E.
1	1,68	0,54	5,0	—	5,2	0,165
2	3,70	ungef. 0,5	5,4	0,27	5,0	0,17
3	5,17	0,26	7,6	0,38	6,75	0,22
5	5,75	0,30	9,7	0,18	4,18	0,36
4	6,85	0,22	4,35	—	11,9	0,16

Einiges von dem analytischen Material, das seit der Entdeckung des Tryptophans im Invertin durch H. v. EULER und K. JOSEPHSON gesammelt wurde, ist in der umstehenden Tab. 4 zusammengestellt. Daraus ergibt sich, daß mit dem Ansteigen des Saccharasewertes von etwa 4,0 in jenen Stockholmer Präparaten zu den höchsten Werten unserer Präparate nicht eine Zunahme des Tryptophangehaltes Hand in Hand geht. Die Tryptophanmenge auf 1 S.E. wurde im [23] Vergleich zu den Werten von H. v. EULER und K. JOSEPHSON allein nach der Dialyse eines geeigneten Autolysates $2\frac{1}{2}$ mal kleiner gefunden, nach einer Tonerdeadsorption 5mal, nach einer Kaolinadsorption aus dialysiertem Autolysat fast 10mal kleiner und bei der fraktionierten Adsorption mit Bleiphosphat kam es vor, daß eine Fraktion vollständig tryptophanfrei war, während sich das Peptid in anderen Fraktionen anreicherte.

4. Beständigkeitsverlust nach fraktionierter Adsorption.

Bei der Adsorption durch entstehendes Bleiphosphat begegnet man in zahlreichen Fällen auffallenden Beständigkeitseinbußen, besonders nach weit fortgeschrittener Fraktionierung. Es läßt sich entscheiden, ob vielleicht das tryptophanhaltige Peptid als kolloider Träger der aktiven Gruppe des Invertins unentbehrlich oder

[22] Tabelle 4. Beispiele von tryptophanreichem und tryptophanarmem Invertin.

Nr.	Zitat	Darstellungsweise des Präparates	Reinheitsgrad		Tryptophangehalt	
			Zeitwert	S.W.	%, des Trockengewichts	mg auf 1 S.E.
1	H. v. EULER und K. JOSEPHSON, Chem. Ber. Bd. 57, S. 859 [1924], und zwar S. 861.	Kaolin-Tonerde-adsorption	0,27	3,70	4,93	0,667
2			0,25	4,00	5,56	0,605
3	VIII. Abhandlung, Tab. 16, Präparat D	Kaolin-Tonerde-adsorption	0,15	6,67	8,9	0,67
4	VIII. Abhandlung, Tab. 16, Präparat α	Kaolin-Tonerde-adsorption	0,24	4,16	0	0
5	Diese Abhandlung, Abschnitt I. . .	Dialysiertes Autolysat	0,40	2,50	1,25	0,25
6	Unveröffentlicht	Alkoholfällung, Tonerdeadsorpt.	0,37	2,70	0,6	0,11
7	X. Abhandlung, Abschnitt III ₂ . .	Dial. Autolys., Kaolinadsorpt.	0,103	5,18	0,7	0,067
8	Diese Abh., Abschnitt III ₁ , 4. Beispiel, 5c	Restlösung nach Bleifällung	(0,24) 1,23	(4,17) 0,81	0	0
9	Diese Abh., Abschnitt III ₁ , 1. Beispiel	Restlösung nach Bleifällung	(0,119) 0,198	(8,41) 5,05	2,0	0,12
10	Diese Abh., Abschnitt III ₁ , 1. Präparat	Restlösung nach Bleifällung	(0,084) 0,20	(11,9) 5,0	3,9	0,16
11	Diese Abh., Abschnitt III ₁ , 2. Präparat	Restlösung nach Bleifällung	0,103	9,7	3,5	0,18
12	Diese Abh., Abschnitt III ₁ , 8. Beispiel	Restlösung nach Bleifällung	0,132	7,55	5,8	0,38

wenigstens wichtig für seine Beständigkeit ist. Manche von unseren Beobachtungen schienen darauf hinzudeuten.

1. Beispiel.

Die im 1. Abschnitt, Beisp. 4, erwähnte Restlösung 5c nach weitgehender Fraktionierung mit Bleiphosphat enthält tryptophanfreies Invertin vom wahrscheinlichen S.W. 4,17. Bei eintägiger Dialyse betrug der Verlust 26% und bei darauf folgender einstündiger Elektrodialyse 74% des noch vorhandenen Wirkungsvermögens.

Die Annahme einer so wichtigen Funktion des Tryptophankörpers wird aber widerlegt durch Beispiele gleichartiger Zersetzlichkeit bei beträchtlichem Gehalt der Präparate an Tryptophan. Wenn es auch nicht ausgeschlossen ist, daß diesem eine gewisse Schutzwirkung zukommt, so ist sie doch unzulänglich und nicht spezifisch.

2. Beispiel.

Eine Restlösung nach 3 Fällungen von Bleiphosphat enthält 7,24 E. Invertin vom wahrscheinlichen S.W. 5,16 mit 1,7% Tryptophan (vgl. Tab. 3, Nr. 1). Bei der Dialyse betrug die Abnahme 6, danach bei einstündiger Elektrodialyse 82,5% der noch vorhandenen Wirksamkeit.

3. Beispiel.

Die im 2. Abschnitt, Beispiel 2 beschriebene Restlösung nach der Adsorption durch Bleiphosphat enthält Invertin vom berechneten S.W. 8,41 [24] mit 2% Tryptophan. Der Verlust bei zehntägiger Dialyse betrug 40%. In jedem derartigen Falle wurde der Dialysator vor und nach der Anwendung auf Dichtigkeit geprüft.

4. Beispiel.

Auch das bei der Fraktionierung durch Bleiphosphat aus der Fällung eluierte Invertin erlitt Beständigkeitssturz, z. B. eluierten wir aus der 4. Fällung eines derartigen Versuchs 1,38 E.

tryptophanhaltiges Invertin vom berechneten S.W. 5,62; bei dreitägiger Dialyse betrug der Rückgang 46 %.

Es kamen also schon bei mittleren Saccharasewerten (wenig über 5) tryptophanhaltiger Invertinpräparate starke Verluste vor während der Dauer der Dialyse. Auch das Präparat vom höchsten bisher erreichten S.W. (11,9) zeigte bei einem Gehalt von 3,9 % Tryptophan auffallende Unbeständigkeit beim Stehen der wäßrigen Lösung.

5. Beispiel.

Durch Bleiphosphat wurden 5,23 S.E. vom S.W. 5,26 in etwa gleiche Teile von Adsorbat und Restlösung geteilt. Die letztere enthielt 2,61 E., die bei zweitägigem Stehen (Verd. 1 E. in 80 ccm) um 52 % auf 1,25 E. zurückgingen. Dazu kamen noch 9 % Verlust bei der Dialyse und 7 % bei der Elektrodialyse. Der wirklich gefundene S.W. war 5,0, während sich 11,9 berechnete. Der Tryptophangehalt betrug 3,9 %.

Die Erklärung für die Unbeständigkeit ist nicht in der hohen enzymatischen Konzentration des zuletzt erwähnten Präparates zu suchen. Die folgenden Beispiele lehren, daß Invertinpräparate vom S.W. etwa 10 die Dialyse und Elektrodialyse ohne die mindeste Einbuße an Aktivität aushalten können.

6. Beispiel.

Die Restlösung des Präparats 2 im folgenden Abschnitt enthielt 3,05 E., die bei einer Verdünnung von 1 E. in 17 ccm dialysiert und 2 Stunden elektrodialysiert wurden. Der Enzymgehalt blieb konstant. Das Präparat wies den S.W. 9,70 und 3,5 % Tryptophan auf.

7. Beispiel.

Die Restlösung des 3. Präparats von Abschnitt 5 enthielt ähnlich reines Invertin (S.W. 9,62); kein Verlust in der Dialyse (bei Verd. von 1 E. in 22 ccm) und Elektrodialyse.

[25]

8. Beispiel.

Eine ähnliche Restlösung nach sehr weitgehender Fraktionierung mit Bleiphosphat enthielt 7,55 E. vom S.W. 7,58 mit 5,8 % Tryptophan. Dialyse und zweistündige Elektrodialyse verliefen verlustlos.

In vielen Fällen beobachtet man mit dem Grad der Verdünnung abnehmende Beständigkeit.

9. Beispiel.

Invertin, durch Kaolin- und Tonerdeadsorption gereinigt (Beispiel des Abschnitts III₁ in der zehnten Abh.; S.W. 5,56, Tryptophan 3,9 %), wurde in Lösungen von mittlerer und geringerer Konzentration stehen gelassen.

1 S.E. in 22,5 ccm				in 225 ccm	
nach 4 Tagen				2 % Abnahme	
..	11	..	11	..	18
..	18	..	17	..	45
..	25	..	25	..	78

Aber auch diese Regel trägt. Es sind Fälle großer Beständigkeit des Invertins auch in sehr verdünnten Lösungen beobachtet worden.

10. Beispiel.

Das Invertin der Restlösung von einer Fraktionierung durch Bleiphosphat (4. Beispiel des 1. Abschn., Frakt. 5) besaß S.W. 5,88. In Verdünnung von 8,8 E. auf 65 ccm blieb die Wirksamkeit 10 Tage konstant, danach wurde auf 1030 ccm verdünnt (also 1 E. auf 120 ccm) und auf 30° erwärmt. Der Rückgang betrug in 2 Tagen 15, in 4 Tagen im ganzen 17 %, in weiteren 10 Tagen trat kein Verlust ein. Bei weiterem Erwärmen bei 40° nahm die Enzymlösung in 2 Stunden um 21, 6 Stunden um 41, 8 Stunden um 51, 12 Stunden um 59 % ab.

In Beispielen, wie im letzten, scheint das entstehende Inaktivierungsprodukt Schutzwirkung auf das Enzym auszuüben. Aber auch dieser Schutz ist unzuverlässig, wie der Verlauf der Inaktivierung im 9. Beispiel erkennen läßt.

Alle Beobachtungen deuten darauf hin, daß das Invertin auf eine kolloide Substanz oder mehrere als Schutzstoffe angewiesen ist, die durch Adsorptionsvorgänge abgetrennt werden können, z. B. mit Bleiphosphat, besonders leicht mit Kaolin. Aber dieser spezifische Schutzstoff ist weder Hefegummi, noch ist er tyrosin- oder tryptophanhaltiges Peptid.

[26] 5. Steigerung des Saccharasewertes durch fraktionierte Adsorption an Bleiphosphat.

Mittels der Adsorption an anteilweise gefälltes Bleiphosphat gelang es in einer Anzahl von Fällen, wenn auch durchaus nicht in allen untersuchten Beispielen, die enzymatische Konzentration von Invertinpräparaten höher zu steigern, an denen sich die Leistungsfähigkeit der bisherigen Methoden erschöpft hatte. Bei den nach den letzten Methoden der fraktionierten Autolyse gewonnenen Invertinlösungen führte die Adsorption an Kaolin und Tonerde im allgemeinen zu S.W. 5,55 und nicht weiter. Nur bei der Adsorption mit Tonerde aus rohrzuckerhaltiger Lösung in Gegenwart von primärem Phosphat ist es in schlecht reproduzierbarer Weise vorgekommen, daß günstigere Saccharasewerte bis zu 8,55 (zehnte Abh., S. 27) erzielt wurden.

Die Höchstwerte nach dem Bleiphosphatverfahren waren S.W. (11,9) bei einem sehr unbeständigen und S.W. 9,6 und 9,7 bei sehr beständigen Präparaten. Ein ähnlich gewonnenes, gleichfalls sehr haltbares Invertinpräparat vom S.W. 7,58 bildete das Ausgangsmaterial für eine oben erwähnte fraktionierte Fällung durch Tannin, wobei es den S.W. (9,41) erreichte.

Bei der neuen Methode hat es keinen Unterschied bedingt, ob das Enzymmaterial durchwegs unversehrt geblieben, oder ob es teilweise Inaktivierung erlitten hatte. Das Beispiel 2, auf dem ganzen Weg vom Autolysat bis zum Ende genau kontrolliert, hatte bei keiner der zahlreichen Operationen eine Aktivitätseinbuße ergeben, hingegen war das Material für Beispiel 3 mehrmals teilweiser Zersetzung anheimgefallen. Unmittelbar vor der Adsorption an Bleiphosphat war bei der Dialyse der Elution aus Tonerde der S.W. von 5,63 auf 4,76 zurückgegangen. Die oben nachgewiesene Abtrennung des inaktivierten Anteils bestätigt sich in diesem Falle wie auch im Beispiel 1.

1. Präparat.

5,23 E. hatten nach Reinigung durch Alkoholfällung, Tonerdeadsorption und Voradsorption durch Tonerde den S.W. 6,67, der sich bei dreitägigem Aufbewahren auf 5,18 verschlechterte. [27] Die Adsorption an Bleiphosphat aus 0,1 g Diammonphosphat und 0,43 g Bleiacetat schied das Invertin in Hälften. Das Adsorbat enthielt 2,64 E. und lieferte beim Eluieren mit Diammonphosphat und Dialysieren 2,0 E. vom S.W. 4,35. Die Restlösung war klar und frei von Bleisalz, sie enthielt nur ein wenig Ammonsalz. Ihr Gehalt betrug 2,61 E., die schon beim Stehen auf 1,25 E., bei der Dialyse und Elektrodialyse auf 1,08 E. zurückgingen (vgl. Abschn. 4, Beispiel 5). Der S.W. betrug nach diesen Verlusten 5,0; da aber keine Trübung eingetreten und keine Filtration vorgekommen war, ließ sich der S.W. 11,9 (Zeitwert 0,084) für die Restlösung mit Sicherheit ableiten.

2. Präparat.

Autolysat vom Zeitwert 1,12 (20 E.) wurde nach 3tägigem Altern bei Zimmertemperatur nach dem Verfahren der dritten Abhandlung ohne Phosphatzusatz mit Bleiacetat gefällt. Die Restlösung, die bleifrei war, enthielt 17,0 E. und wurde der Adsorption mit Tonerde unterworfen. Das Material für die Bleiphosphatfällung betrug 6,75 E. vom S.W. 5,75, 3,4% Tryptophan enthaltend. Mit dem Bleiphosphat aus 0,22 g und 0,33 g Ammonphosphat fielen 1,03 und 2,67 E. aus, die zusammen beim Eluieren Invertin vom S.W. 4,17 lieferten; 3,0% Tryptophan. Die Restlösung enthielt 3,05 E., nach Dialyse und Elektrodialyse 3,02 E., der S.W. betrug 9,70 (Zeitwert 0,103), der Tryptophangehalt 3,5%.

3. Präparat.

10,4 S.E. durch Kaolin und Tonerde gereinigtes Invertin vom S.W. 4,76 (nach 15% Aktivitätsverlust bei der Dialyse) fällten wir 2mal mit je 0,15 g Diammonphosphat und entsprechendem Bleiacetat. Die Adsorbate lieferten nur Invertinpräparate von S.W. 3,71 und 6,26, während das Enzym der Restlösung sich durch höheren Reinheitsgrad und Beständigkeit auszeichnete. Die klare, sofort von Bleiphosphat frei erhaltene Restlösung enthielt 2,15 E., nach Eindampfen, Dialyse und Elektrodialyse ebensoviel vom S.W. 9,62 (Zeitwert 0,104).

[28] Analytische Angaben.

1. Präp. 1,235 mg Substanz gaben 0,007 mg, d. i. 0,54% Asche.
Mikro-Dumas nach PREGI: 2,050 mg Substanz gaben 0,156 ccm (korr.) Stickstoff bei 25° und 718 mm. 8,20% Stickstoff; für aschefreie Substanz berechnet 8,25%.
2. Präp. 2,652 mg Substanz gaben 0,012 mg, d. i. 0,45% Asche.
Mikro-Dumas: 3,995 mg Substanz gaben 0,328 ccm (korr.) Stickstoff bei 23° und 716 mm. 8,92% Stickstoff; berechnet für aschefreie Substanz 8,96%.
3. Präp. Mikro-Dumas: 2,510 mg Substanz gaben 0,220 ccm (korr.) Stickstoff bei 22° und 716 mm; 9,52% Stickstoff.

Einige andere Präparate von S.W. ungefähr 5 aus der fraktionierten Adsorption an Bleiphosphat ergaben bei der Elementaranalyse, für deren Ausführung wir Herrn Privatdozenten Dr. RICHARD KUHN zu Dank verpflichtet sind, keine bemerkenswerten Unterschiede im Kohlenstoffgehalt gegenüber der Zusammensetzung älterer Präparate, z. B. solcher der III. Abhandlung vom S.W. 2,0, 1,17, 5,0 und 3,45. Dagegen waren die Unterschiede im Stickstoffgehalt sehr groß. Diesbezüglich ist an früher mitgeteilte Stickstoffgehalte zu erinnern, z. B. von 17,5 und 12,7% (Präp. *m* und *l* der dritten Abh. S. 44) und 4,8 (Präp. Nr. 10 der Tab. 17 der achten Abh.) bei Saccharasewerten von 3,45, 5,0 und 4,17. Im Gegensatz zu den Invertinpräparaten der dritten Abhandlung, bei deren Verbrennung zähflüssige Destillate auftraten, zeigten die letzten Präparate nur Verkohlung. Die gebildete Kohle verbrannte verhältnismäßig leicht.

Für die Analysen wurden die Präparate bei 110° und 20 mm Druck getrocknet.

4. Präp. vom praktischen S.W. 5,0 (ber. S.W. 5,38), 2,9% Tryptophan; schwerst adsorbierbarer Anteil einer Fraktionierung.
Nach PREGI, gaben 3,722 mg Substanz 0,035 mg Asche, 6,27 mg CO₂ und 2,43 mg H₂O; Mikro-Dumas: 4,295 mg Substanz gaben 0,397 ccm (korr.) Stickstoff bei 27° und 716 mm.

5. Präp. vom praktischen S.W. 4,55 (ber. S.W. 5,0), 1,7% Tryptophan; leichtest adsorbierbarer Anteil derselben Fraktionierung.

Nach PREGL gaben 3,512 mg Substanz 0,301 mg Asche, 5,175 mg CO₂ und 2,00 mg H₂O; Mikro-Dumas: 4,815 mg Substanz gaben 0,342 ccm (korr.) Stickstoff bei 24° und 710 mm.

[29] Belege für die letzten Beispiele.

Präparat	Bestimmung unter Bed. des Vergleichs- zeitwertes nach WILSTÄTTER u. STEIBELT ¹				Zeit für 50% Spaltung	Vergleichs- zeitwert · 10 ⁴	S.W.
	mg Trocken- substanz ang. f. 25 ccm Best.-Lösung	Zeit in Min.	Drehung in Grad	Spal- tung in %			
1. Beispiel (1. Präp.)							
Ausgangsmaterial	0,0015	5,0	1,80	51	4,95	9,03	6,67
		8,0	0,46	70,2			
Dasselbe nach 3 Tagen	0,066	7,2	2,45	41,2	8,75	11,6	5,18
		10,1	1,10	57,9			
Restlösung	(0,0142)	15,1	2,28	43,7	17,8	(5,02)	(11,9)
		19,9	1,45	55,7			
Dieselbe nach 2 Tagen	(0,0284)	10,9	3,02	32,9	18,4	(10,4)	(5,79)
		20,6	1,12	56,1			
Nach Dialyse und Elektrodialyse	0,0713	9,0	1,64	53,0	8,15	12,02	5,00
		10,4	1,05	61,7			
2. Beispiel (2. Präp.)							
Autolysat	0,583	6,8	1,34	57,4	5,8	67,5	0,893
		8,6	0,21	73,8			
Nach Tonerdeadsorption	0,0832	6,7	1,59	53,7	6,3	10,5	5,75
Restlösung nach Dialyse und Elek- trodialyse	0,0393	7,9	1,84	50,0	7,9	6,22	9,70
		12,8	0,47	70,2			
3. Beispiel (3. Präp.) Restlösung nach Dialyse und Elektrodialyse	0,0163	17,8	2,10	46,2	19,3	6,28	9,62
		23,3	1,25	58,7			
4. Beispiel (Beisp. Abschn. II, Tannin- fällung)							
Elution aus Tonerde	(0,0458)	6,2	2,15	45,5	6,95	(6,38)	(9,43)
		8,1	1,27	58,4			
Dieselbe nach Dialyse	(0,0533)	6,4	2,03	47,3	6,75	(7,24)	(8,34)
		9,3	0,87	65,7			
Dieselbe nach Dialyse und Elektro- dialyse	0,044	7,4	2,21	44,7	8,5	7,45	8,07
		10,8	0,89	63,9			

[30] 4. Präparat

Asche : 0,94% aschefreie Subst.
C : 45,96 C : 46,39%
H : 7,30 H : 7,38
N : 9,90 N : 9,99

5. Präparat

Asche : 8,57% aschefreie Subst
C : 40,20 C : 43,96%
H : 6,37 H : 6,97
N : 7,72 N : 8,44

In dieser Arbeit erfreuten wir uns vortrefflicher Unterstützung durch Herrn GERHARD KÜNSTNER, dem wir unseren aufrichtigen Dank aussprechen.

¹ Diese Bestimmungen wurden gewöhnlich mit der 4fachen Menge in 100 ccm Bestimmungslösung, enth. 4,75 g Rohrzucker, ausgeführt. Davon dienten je 25 ccm, mit 5 ccm 2 n-Soda gestoppt, für die einzelne Ablesung. Aus der Halbdrehungszeit ergibt sich der Vergleichszeitwert (R. WILSTÄTTER und W. STEIBELT, Diese Zs. Bd. 111, S. 157, und zwar S. 160 [1920]; Bd. 115, S. 211, und zwar S. 214 [1921]) durch Multiplikation mit der Trockensubstanz in 25 ccm und Division durch 500, ferner der Zeitwert gemäß der Bestimmung nach C. O'SULLIVAN und F. W. TOMPSON (III. Abh., Diese Zs. Bd. 123, S. 1, und zwar S. 23 u. 24 [1922]) durch Multiplikation mit der Trockensubstanz in 100 ccm Ansatz und mit dem Faktor $\frac{41,5}{500} = 0,083$.

Bisher unveröffentlicht.

58. ZUR FREILEGUNG DES INVERTINS AUS DER HEFE.

Von **RICHARD WILLSTÄTTER** und **WOLFGANG GRASSMANN**.

Eine Untersuchung von R. WILLSTÄTTER und F. RACKE¹ über die Isolierung des Invertins aus der Hefe hat zu dem Ergebnis geführt, daß das Invertin in der Hefezelle in freier, löslicher Form vorhanden ist. „Es ist nicht oder nur locker an Bestandteile des Zellinhalts oder der Zellwand adsorbiert, . . . aber durch eine mechanische Einrichtung, durch einen örtlichen Schutz, vor der Diffusion völlig geschützt.“ Daher „verläßt das Invertin weder die lebende, noch die abgetötete Hefezelle, so lange ihre Membran nicht abgebaut ist“. „Die zuckerhydrolysierenden Enzyme lassen sich daher auf zwei Weisen aus der Hefe isolieren und in Lösung überführen: aus der in der Form unversehrten Zelle durch enzymatische Freilegung, die im Polyoseabbau besteht, und rein mechanisch, nicht einfach durch Aufreißen oder Zerkleinern der Zelle, sondern durch die völlige Zerstörung der Zellstruktur.“

Es gelang in jener Arbeit, die invertinfreilegenden Enzyme der Hefe abzutöten, z. B. durch Behandeln der frischen Hefe mit Essigester in der Wärme, so daß kein Herauslösen des Invertins durch autolytische Vorgänge mehr möglich war. Dann ließen sich die so abgetöteten Hefezellen sogar durch fremde Proteasen, Pepsin oder Trypsin, weitgehend entleeren, ohne daß zugleich Invertin in Lösung ging. „Der Eiweißinhalt der Hefe wird dadurch mit dem Erfolge abgebaut, daß über $\frac{2}{3}$ bis zu $\frac{3}{4}$ der Hefe-Trockensubstanz in Lösung übergeführt werden, während die Rückstände der Hefezellen die rohrzuckerinvertierende Wirkung unvermindert oder fast unvermindert besitzen.“ Die proteolytisch entleerte Hefe lieferte schließlich ihr Invertin in wäßrige Lösung bei der Einwirkung von kohlehydratabbauenden Enzymen, von Tannase und von Malzamylase. Die ganze Menge Invertin ließ sich den Heferesten so entziehen, zugleich mit sehr großen Mengen Hefegummi.

Aus diesen Beobachtungen war zu schließen, daß die enzymatische Freilegung des Invertins in dem Abbau einer das Invertin abschließenden Membran besteht. Die Zerstörung dieser Membran kann nun nicht nur durch Diastasewirkung erfolgen. Wir sind von Herrn LEO WALLERSTEIN, Besitzer der Wallerstein Laboratories in New York, der unsere Untersuchungen schon wiederholt mit wertvollen Anregungen und

¹ Ann. d. Chem. 427, 111 [1921/22].

Materialien gefördert hat, auf die Anwendbarkeit des Papains für den gleichen Zweck hingewiesen worden. In der Tat wird gemäß den nachstehenden Versuchen aus der durch Trypsin- oder Pepsinwirkung entleerten Hefe die Saccharase durch Papain, das nicht etwa amylasehaltig ist, ähnlich wie durch Malzamyase freigelegt und in Lösung übergeführt. Papain leistet hier also einen Abbau, der mit Trypsin oder Pepsin nicht erzielt werden konnte. Die schützende Schicht wird also sowohl durch proteolytische wie durch diastatische Einwirkung angegriffen.

H. KRAUT, F. FICHTHORN und H. RUBENBAUER² haben vor kurzem eine Untersuchung „Über eine Darstellung des Hefegummi durch enzymatischen Abbau und über den Nachweis eines hefegummi-spaltenden Enzyms der Hefe“ veröffentlicht. Sie kamen darin zu dem Schluß, daß bei der beschriebenen Proteolyse oder Amylyse auch noch Hefeenzyme mitwirken, welche bei der Abtötung der Hefe durch Essigester (37°) die Vernichtung der eigentlichen Freilegungsenzyme überdauert haben.

Versuche mit Papain.

Versuch I.

Abtötung. 300 g Löwenbräuhefe (Trockengew. 74,9 g), 4,04 S.E. enthaltend, wurden durch 45 ccm Essigester bei 37° verflüssigt, bei dieser Temperatur 1 1/2 Stunden gelassen und über Nacht bei Zimmertemperatur aufbewahrt. Am nächsten Tage enthielt die Suspension (305 ccm): 3,63, der abfiltrierte Verflüssigungssaft: 0,525 S.E.

Entleerung durch Trypsin. Die Hefe wurde vom Verflüssigungssaft abgetrennt, zweimal mit je 200 ccm Wasser gewaschen, darauf in 300 ccm Wasser suspendiert und mit 3 g Pankreatin Merck unter Zusatz von 10 g Natriumacetat und 30 ccm Toluol 7 Tage lang bei 30° digeriert. Nach Ablauf dieser Zeit enthielt die Suspension noch 3,05, das Filtrat nur 0,317 S.E. Die Proteolyse hatte 40,9 g Trockensubstanz in Lösung gebracht.

Entleerung durch Papain. Nach gründlichem Waschen mit Wasser versetzten wir die Heferückstände mit Papain, nämlich 0,75 g Succ. Caricae (Merck), und füllten sie zum früheren Volumen auf. Die Einwirkung geschah bei 30°. In vier Tagen gingen 1,53, in 10 Tagen 2,40 S.E., d. i. fast die gesamte Menge, in Lösung, deren Zeitwert 65 war. Die Flüssigkeit enthielt viel Hefegummi; sie gab keine Millonreaktion, aber starke Ninhydrinprobe. Die folgende Übersicht enthält vollständigere Zahlenangaben über den Verlauf des Versuches.

Übersicht.

	Invertingehalt der ganzen Suspension		Invertingehalt der Lösung			Trockensubstanz in Lösung	
	S.E.	Proz. d. angew. Menge	S.E.	Proz. der Anfangsmenge	Proz. der jeweils vorhand. Menge	g	Proz. d. angew. Menge
Nach Verflüssigung	3,63	90	0,525	1,3	14,5	23,6	31,5
Nach Einw. von Trypsin	3,05	75	0,317	8,7	10,4	40,9	54
Nach Einw. von Papain (4 Tage)	2,53	62	1,53	38	60	—	—
Nach Einw. von Papain (10 Tage)	2,40	61	2,40	59	96	7,9	10,5

² Ber. d. D. Chem. Ges. 60, 1644 [1927] (Abhandl. 60).

Versuch II.

200 g Hefe mit 2,92 S.E. und 47,2 g Trockengewicht wurden verarbeitet. Der Unterschied gegenüber dem ersten Versuch bestand in der Anwendung der doppelten Menge Papain, bezogen auf die Gewichtseinheit der Hefe. Die erhaltene Invertinlösung hatte den Zeitwert 69, sie gab starke Ninhydrin-, sehr schwache Millonreaktion.

Übersicht.

	Invertingehalt der ganzen Suspension		Invertingehalt der Lösung			Trockensubstanz in Lösung	
	S.E.	Proz. d. angew. Menge	S.E.	Proz. der Anfangsmenge	Proz. der jeweils vor-hand. Menge	g	Proz. d. angew. Menge
Nach Verflüssigung	2,61	89	0,361	12,4	14,8	14,7	31
Nach Einw. von Trypsin (4 Tage) .	2,18	74	0,296	10,1	13,6	24,6	52
Nach Einw. von Papain (4 Tage) .	1,96	67	1,96	67	100	6,9	14,5

Versuch III.

Anwendung von blausäureaktiviertem Papain (unter freundlicher Mitwirkung der Herren Dr. H. KRAUT und Dr. F. RUBENBAUER ausgeführt).

500 g Hefe, die etwa 9 S.E. enthielten, behandelten wir bei 37° 1½ Stunden lang mit 80 ccm Essigester. Nach dreistündigem Stehen wurde die Hefemasse abzentrifugiert und wiederholt gründlich ausgewaschen. Mit dem Verflüssigungssaft waren 25,1 g Trockensubstanz (21,4 % der angewandten 117 g) entfernt worden.

Die proteolytische Entleerung erfolgte mit Pepsin (5 g Peps. pulv. solub. Merck) und zwar in 7 Tagen bei 30° in einem Volumen von 800 ccm bei Gegenwart von 50 ccm Toluol. In Lösung gingen 28,5 g Trockensubstanz (24,3 % d. angew. Menge), die Heferückstände enthielten noch 6,85 S.E., also 76 % der Anfangsmenge. Sie wurden in 450 ccm suspendiert und für Parallelversuche mit und ohne Blausäureaktivierung geteilt.

A. 395 ccm Hefesuspension, 6,01 S.E. enthaltend, verdünnten wir auf 660 ccm und behandelten sie mit 1,35 g Papain ohne Aktivierung. In 38 Stunden gingen 2,58 S.E. (43 %), in 86 Stunden 3,92 S.E. (65 % der vorhandenen Menge) in Lösung.

B. Auf 1/10 des ganzen Ansatzes, also 45 ccm mit 0,685 S.E., ließen wir 0,15 g Papain, diesmal nach Vorbehandlung mit 150 mg Cyanwasserstoff, im Volumen von 75 ccm einwirken. Nach 86 Stunden enthielt die abfiltrierte Lösung die ganze Menge Invertin, nämlich 0,695 S.E. Das Trockengewicht der entstandenen Enzymlösung betrug 2,02 g; zieht man die Masse des angewandten Papains ab, so ergibt sich, daß bei der letzten Operation etwa 16 % der Hefesubstanz in Lösung gegangen waren. Die Flüssigkeit gab keine Millonreaktion; aber sie lieferte einen Niederschlag mit Phosphorwolframsäure, auch war die Diazoreaktion positiv.

Die Aktivierung des Papains durch Blausäure hat die Freilegung des Invertins beschleunigt.

21. Oktober 1927.

59. ZUR FRAGE DER PROTEIN-ARTIGEN NATUR DER SACCHARASE.

Von RICHARD WILLSTÄTTER.

(Eingegangen am 15. Juni 1926.)

Hinsichtlich der Schlußfolgerungen, die sich aus den Analysen zahlreicher und verschiedenartiger Präparate von Saccharase ziehen lassen, suchen die an der Arbeit beteiligten Forscher, wie die Mitteilung „Saccharase (VI.)“ von H. v. EULER und K. JOSEPHSON¹ zeigt, Übereinstimmung zu erzielen. [1592] Es wird von Nutzen sein, die Ansichten über die Bedeutung der Proteinsubstanzen für die Zusammensetzung der Saccharase und anderer Enzyme noch schärfer auszudrücken, damit noch bestehende Unterschiede in den Auffassungen zu klärenden weiteren Analysen anregen können.

Meine Versuche zur Reinigung der Saccharase waren von dem Gedanken geleitet, das Enzym immer von denjenigen Begleitstoffen zu befreien, die auf Grund von Analysen weniger reiner Präparate als wesentlich für die Zusammensetzung und Natur des Enzyms galten. Jede neue Hypothese über den chemischen Aufbau der Saccharase rief neue Fragen für die präparative und analytische Arbeit hervor und wurde deshalb dankbar aufgenommen und verfolgt. Die Enzympräparate wurden planmäßig von den einzelnen Bestandteilen, deren Bedeutung für die Zusammensetzung des Enzyms zur Erörterung stand, mehr und mehr, bis zur Bedeutungslosigkeit, befreit. Dabei gelang es zwar nicht, beispielsweise die Saccharase von allen nachweisbaren Begleitstoffen ganz zu befreien, aber doch immer von denjenigen, auf die es gerade ankam. Das Ergebnis war, daß sich die Saccharase von chemisch definierbaren hochmolekularen Stoffen, wie Kohlehydraten, Phosphorverbindungen und Proteinsubstanzen, ohne Einbuße an Aktivität, sogar an Beständigkeit, gänzlich oder fast ganz befreien ließ. Für den Aufbau der Saccharase unentbehrliche kolloide Stoffe sind analytisch noch nicht definiert worden.

Im Folgenden soll nochmals geprüft werden, ob es berechtigt ist, den tryptophan-haltigen Begleitstoff der Saccharase nach H. v. EULER und K. JOSEPHSON zu den Bestandteilen des Enzyms, zu den Bausteinen des „gewaltigen Enzym-Moleküls“, zu zählen und ihm eine biologisch wichtige Rolle zuzuschreiben, oder aber ob die tryptophan-haltige Substanz, wie es meine Folgerung aus den veröffentlichten

¹ B. 59, 1129 [1926].

Analysen war, ein für die Natur der Saccharase bedeutungsloser Begleitstoff, so etwa wie Hefegummi, ist.

Meine III., IV. und V. Arbeit² über Invertin führten als eine nützliche Vorbereitung für die Anwendung der Adsorptionsmethode das Altern der Hefe-Autolysate ein; der proteolytische Abbau veränderte die Saccharase-Begleiter derart, daß das Adsorptionsverhalten günstiger wurde, die Adsorptionswerte bedeutend anstiegen. Den so gewonnenen Präparaten war aber ein früher nicht zu beobachtender hoher Gehalt an Proteinsubstanzen eigen, die durch die Millonprobe gekennzeichnet waren. Dies waren so reichlich und hartnäckig anhaftende Begleitstoffe, daß ihre Beseitigung als eine Probe auf die Abtrennbarkeit der Proteinsubstanzen gelten konnte. Quantitative Versuche über die Millonreaktion lehrten dann (Abhandlung V und VIII³), daß bei neutraler Reaktion gewonnene, frische Autolysate und daraus bereitete Präparate völlig frei von den für die Millonreaktion verantwortlichen, vermutlich tyrosin-haltigen Begleitern waren.

Von da an suchten wir die Autolysate immer rascher zu bereiten und in frischem Zustand zu verarbeiten. Solches Material war in unseren Händen, als H. v. EULER und K. JOSEPHSON⁴ den Tryptophan-Gehalt ihrer [1593] Saccharase-Präparate entdeckten. Die Stockholmer Präparate von S.W. 3,7 und 4,0 enthielten 4,93 und 5,58%, die Präparate meines Laboratoriums (Abhandlung VIII⁵) von S.W. 6,67 und 3,57 sogar 8,9 und 9,2. Dazu kam später ein Präparat (Abhandlung X⁶) vom S.W. 8,55 mit 8,6% Tryptophan und Präparate (Abhandlung XII⁷) von S.W. 8,4, 11,9 und 9,7 mit Tryptophan-Gehalten von 2,0, 3,9 und 3,5%. Zum Zwecke des Vergleichs schlug ich vor, die analytischen Angaben, z. B. Gehalte an Hefegummi, am Träger der Millonreaktion, an tryptophan-haltiger Substanz auf 1 S.E. zu beziehen. So berechnet, betragen die Tryptophan-Mengen in den erwähnten letzten Saccharase-Proben (0,12, 0,16 und 0,18 mg auf 1 S.E.) nur $\frac{1}{4}$ bis $\frac{1}{8}$ von den Werten der Stockholmer und Münchener Präparate des Jahres 1924.

Es ist auch daran zu erinnern, daß schon ein allerdings weniger gutes, weitgehend inaktiviertes Präparat meiner I. Arbeit⁸ über Invertin von Tryptophan frei war, und auch wiederholt wohldefinierte, gute Saccharase-Proben von Tryptophan quantitativ befreit wurden, nämlich ein Präparat der Abhandlung VIII vom direkt bestimmten S.W. 4,16 und eines der XII. Abhandlung vom indirekt bestimmten S.W. 4,17. Es sollte genügen, in irgendeinem Falle Saccharase ohne Tryptophan darzustellen, um die Belanglosigkeit dieses Bestandteils zu erweisen.

² R. WILLSTÄTTER, J. GRASER und R. KUHN, H. **123**, 1 [1922]; R. WILLSTÄTTER und W. WASSERMANN, H. **123**, 181 [1922]; R. WILLSTÄTTER und K. SCHNEIDER, H. **133**, 193 [1923/24].

³ H. **133**, 193, und zwar S. 224 [1923/24]; H. **142**, 257, und zwar S. 291 [1924/25].

⁴ B. **57**, 859 [1924].

⁵ R. WILLSTÄTTER und K. SCHNEIDER, H. **142**, 257 [1924/25].

⁶ R. WILLSTÄTTER, K. SCHNEIDER und E. BAMANN, H. **147**, 248 [1925], und zwar S. 274.

⁷ R. WILLSTÄTTER, K. SCHNEIDER und E. WENZEL, H. **151**, 1 [1925/26], und zwar S. 22.

⁸ R. WILLSTÄTTER und F. RACKE, A. **425**, 1 [1920/21]; vgl. R. WILLSTÄTTER und K. SCHNEIDER, H. **142**, 257 [1924/25], und zwar S. 304.

Der Forderung von H. v. EULER und K. JOSEPHSON, es müßten zur Abtrennung des Tryptophans, um dessen Entbehrlichkeit erkennen zu lassen, reproduzierbare Methoden angegeben werden, war damit noch nicht genügt. Aber unsere Erfahrungen weisen doch auf einen neuen Weg hin, der sicher zu Saccharase-Präparaten von niedrigem, praktisch bedeutungslosem Tryptophan-Gehalt führt.

Die Vermehrung des Enzyms in der Hefe nach dem Verfahren der Gärung bei niedrigster Zucker-Konzentration von R. WILLSTÄTTER, CH. D. LOWRY und K. SCHNEIDER (Abhandlung IX⁹) lieferte uns Hefen mit 15- bis 20mal mehr Saccharase, aber nach den Analysen der Abhandlung X¹⁰ mit unverändertem Tryptophan-, überhaupt Eiweiß-Gehalt. Während wir in Münchener Bierhefe auf 1 S.E. 150 mg Tryptophan, in den zugehörigen Autolysaten 68 bis 76 mg antrafen, betrug das Tryptophan in invertin-reicher Hefe 13, im Autolysat nur 2,5 mg auf 1 S.E. Und allein die Dialyse genügte, um von dieser Tryptophan-Menge mehr als 90 % zu entfernen und uns ein Ausgangsmaterial von S.W. 2,5 mit nur 0,23 mg Tryptophan auf 1 S.E. (1,16 und 1,25 % der Trockensubstanz) in die Hände zu geben. Da in den maßgebenden Präparaten des Stockholmer Laboratoriums 0,67 und 0,70 mg auf 1 S.E. trafen, so ist der Tryptophan-Gehalt des neuen Ausgangsmaterials, noch ehe die Reinigung mittels einer der Adsorptionsverfahren begann, nur 1/3 von demjenigen der früheren guten Präparate, nicht einmal der tryptophan-reichsten.

[1594] Wenn ich auch an diesem Punkte die Arbeit abzubereiten genötigt war, so darf ich doch auf die Methode hinweisen, nach der man dieses neuartige Ausgangsmaterial verarbeiten muß, um auf einfache Weise das Tryptophan noch weitergehend abzutrennen. Die aus invertin-reichster Hefe durch „gebrochene Freilegung unter Neutralisation“ gewonnenen Autolysate sollen vor der Dialyse der Alterung unterworfen werden, wobei erfahrungsgemäß der tryptophan-haltige durch andere Begleitstoffe verdrängt wird. Dann ist nach einer Dialyse von sehr langer Dauer die Reinheitssteigerung durch Adsorptionsmethoden auszuführen.

Es erscheint als nicht unbedenklich, Folgerungen hinsichtlich des Stickstoff-, Schwefel-, Protein-Gehaltes u. dgl. auf Analysen der Präparate von If = 303 und 320, d. i. S.W. 6,5 bis 6,9, zu gründen, nachdem doch der Reinheitsgrad der Saccharase bis auf Saccharasewerte von 10 bis gegen 12 gesteigert worden ist.

Die Steigerung des Reinheitsgrades hat noch nicht zu dem Ende geführt, daß ein Enzym in einem für die Analyse geeigneten Zustand vorlag. Immerhin ist die Adsorptionsmethode so leistungsfähig geworden, daß außer allen möglichen, chemisch nachweisbaren Begleitstoffen auch so hartnäckig anhaftende, wie es inaktiviertes Enzym ist, abgetrennt werden konnten. Aus dem Adsorptionsverhalten der reinsten Saccharasepräparate läßt sich schließen, daß sie schon einen hohen Bruchteil von Enzym enthalten.

⁹ H. 146, 158 [1925].

¹⁰ H. 147, 248 [1925], und zwar S. 259.

60. ÜBER EINE DARSTELLUNG DES HEFEGUMMIS DURCH ENZYMATISCHEN ABBAU UND ÜBER DEN NACHWEIS EINES HEFEGUMMI-SPALTENDEN ENZYMS DER HEFE.

Von **H. KRAUT**, **F. EICHORN** und **H. RUBENBAUER**.

(Aus dem Chem. Laborat. d. Bayer. Akademie d. Wissenschaften in München.)

(Eingegangen am 28. Mai 1927.)

Die Darstellung des Hefegummi nach E. SALKOWSKI, die das Ausgangsmaterial der voranstehenden Untersuchung über die Reinigung des Hefegummi durch Adsorption lieferte, verwendet zur Zerstörung der Zellstruktur die Erwärmung mit 3proz. Natronlauge. Gegen diese Behandlung ist eine Reihe von Polysacchariden empfindlich, und es erschien zweifelhaft, ob der von uns gereinigte Hefegummi nicht schon durch diesen ersten Schritt seiner Darstellung denaturiert worden war. Es gibt nun ein viel schonenderes Verfahren, den Hefegummi aus der Zelle in Freiheit zu setzen, nämlich den enzymatischen Abbau der Hefe, wie ihn R. WILLSTÄTTER und F. RACKE¹ in der II. Abhandlung zur Kenntnis des Invertins beschreiben. Wir haben daher nach diesem Verfahren Hefegummi bereitet, durch Adsorption gereinigt und die Identität mit dem Salkowskischen, nach dem Verfahren der vorangehenden Abhandlung* gereinigten festgestellt.

Überläßt man Hefe nach schonender Abtötung durch Toluol sich selbst, so geht durch das regellose Spiel der Enzyme mit dem Hefegummi allmählich die Mehrzahl der Hefe-Inhaltsstoffe in Lösung. Daher ist die totale Autolyse für die Darstellung des Hefegummi ungeeignet. Zweckmäßiger ist es, durch Abtötung eines Teiles der Hefe-Enzyme mit Essigester von 37° die Autolyse hintanzuhalten und durch Zusatz anderer Enzyme eine fraktionierte Entleerung der Hefe vorzunehmen. WILLSTÄTTER und RACKE haben dieses Verfahren eingeschlagen, um zu entscheiden, welcher Teilvorgang innerhalb der gesamten Autolyse die Freilegung des Invertins bewirkt. Sie fanden, daß man nach Abtötung mit Essigester von 37° die Hefe durch Pepsin oder Trypsin von fast der Hälfte der Inhaltsstoffe befreien kann, ohne daß Invertin dabei in Lösung geht. Dann läßt sich durch Diastase das Invertin zusammen mit

¹ A. **427**, 111 [1921].

* Abh. 27.

dem Hefegummi in Freiheit setzen. Nach einer privaten Mitteilung des Hrn. Geh. Rat R. WILLSTÄTTER* kann man die Freilegung von Invertin und Hefegummi statt durch Diastase auch durch die pflanzliche Protease Papain bewirken.

Durch die Abtötung der Hefe mit Essigester von 37° werden ca. 25 % der Trockensubstanz in Lösung übergeführt, darunter nur geringe Spuren von Hefegummi. Die folgende Verdauung mit Pepsin (auf 1 kg frischer Hefe, enthaltend 250 g Trockenhefe, ließen wir z. B. 1 g Pepsin Merck in lamellis 10 Tage bei 30° einwirken) entleerte weitere 40 % des Trockengewichtes aus der Hefe, darunter gar keinen Hefegummi. Die Freilegung des Hefegummi gelingt sowohl mit Papain (mit oder ohne aktivierende Blausäure²), als auch mit Diastase.

Verdauung mit nicht aktiviertem Papain: 500 g Hefe von 117 g Trockengewicht wurden mit Essigester von 37° behandelt, zentrifugiert, der Rückstand mit Pepsin verdaut, wonach noch 40 % des Trockengewichts vorhanden waren. 2,5 g Succus [1645] Caricae Papayae entleerten daraus in 14 Tagen bei 30° 10,3 g = 9 % der Trockenhefe. Davon waren 4,5 g = 44 % Hefegummi. Der unverdauliche Rückstand enthielt noch 1,0 g Hefegummi.

Verdauung mit aktiviertem Papain: 1 kg mit Pepsin entleerter Hefe wurde mit 2 g Succus und 20 cem 1proz. Blausäure bei 30° 16 Tage verdaut. Es gingen 19 g = 8 % der Trockenhefe in Lösung. Sie enthielten 5,5 g = 29 % Hefegummi. Im unverdaulichen Rückstand befanden sich 4,4 g Hefegummi.

Verdauung mit Diastase: Käuflichen diastatischen Malzextrakt befreiten wir durch stägige Dialyse gegen fließendes Wasser von der großen Menge begleitender Kohlehydrate. Wir versetzten 500 g pepsin-verdaute Hefe mit dem dialysierten Malzextrakt, der 12,5 g Trockensubstanz enthielt. Durch die Verdauung vermehrte sich das Trockengewicht um 7,8 g = 6 % der Trockenhefe, wovon 5,5 g = 70 % Hefegummi waren. Der Rückstand war frei von Hefegummi.

Es ist auffallend, daß vom aktivierten Papain weniger Hefegummi, ja sogar insgesamt weniger Trockensubstanz in Freiheit gesetzt wird, als von Papain ohne Blausäure. Dieses Ergebnis spricht für eine Mitwirkung von überlebenden Hefe-Enzymen, da man die schlechtere Freilegung durch das weit stärker (nämlich auch Peptone) spaltende System Papain + Blausäure wohl nur mit der Vergiftung von Hefeenzymen durch die Blausäure erklären kann. Während WILLSTÄTTER und RACKE wegen der geringen Beständigkeit des Invertins 37° bei der Abtötung der Hefe mit Essigester nicht überschreiten konnten, waren wir in der Lage, Verdauungsversuche nach vollständiger Abtötung aller Hefe-Enzyme durch 1stdg. Kochen der Hefe mit Essigester vorzunehmen. Sie zeigten das interessante Resultat, daß nun Pepsin überhaupt nicht mehr verdaute. Papain setzte 40 % der Trockensubstanz in Freiheit, immerhin viel weniger als bei noch vorhandenen Hefe-Enzymen von Pepsin und Papain zusammen herausgelöst wird. Diastase konnte aus der gesamten, mit siedendem Essigester getöteten Hefe kaum so viel Trockensubstanz herausholen, als vorher aus der zu 3/4 entleerten. In den gewonnenen Extrakten fand sich aber nur sehr wenig Hefegummi; noch relativ am meisten setzte Papain in Freiheit, nämlich 5 % des in der frischen Hefe bestimmten Gummi. Diese Versuche beweisen die Mitwirkung überlebender Hefe-Enzyme bei der Auflösung der bei 37° mit Essigester abgetöteten Hefe. Der Vorgang

* Vgl. R. Willstätter und W. Grassmann, Abhandlung 58.

² Siehe R. WILLSTÄTTER und W. GRASSMANN, Über die Aktivierung des Papains durch Blausäure, Ztschr. physiol. Chem. 138, 184 [1924].

der Freilegung von Invertin und von Hefegummi ist kompliziert und läßt sich nicht allein als Proteolyse oder Amylyolyse auffassen.

Aus den durch den enzymatischen Abbau der Hefe gewonnenen Hefegummi-lösungen gelang es ohne Anwendung von Säure oder Alkali, die bei der Fällung mit Fehlingscher Lösung unvermeidlich sind, alle Verunreinigungen abzutrennen. Die niedrig molekularen Begleiter entfernten wir durch Alkohol-Fällung und Dialyse mittels Fischblasen, die wir durch eine mehrstündige Elektrodialyse vervollständigten. Dabei fiel ein Teil der Eiweißstoffe aus und wurde abfiltriert. Lösungen, die wir durch Verdauung mit Papain gewonnen hatten, bestanden nun zu etwa 60 % des Trockengewichtes, die mit Diastase hergestellten zu etwa 50 % aus Hefegummi. Erstere erwiesen sich als geeigneter für die Reinigung, die in der Adsorption der Verunreinigungen an Kaolin und Tonerde bestand.

Nach 6maliger Voradsorption mit kleinen Kaolinmengen (auf 7 g Trockensubstanz 60, 50, 30, 20, 12 und 8 g Kaolin in schließlich 600 ccm) zeigte die Restlösung der Papain-Verdauung eine Tonerde-Adsorptionskurve (Nr. 1 der Abbildung) mit plötzlichem, steilem Anstieg der [1646] Adsorptionswerte bei der Konzentration von 1,4 g Hefegummi im Liter oder bei der Adsorption von 30 % des angewandten Hefegummis. Aus dem Verlauf dieser Kurve war zu entnehmen, daß eine Adsorption an Aluminiumhydroxyd eine starke Fraktionierung des Gemisches bringen werde, die wir 2mal mit kleinen Adsorbensmengen durchführten (je 0,025 g Al_2O_3 auf 0,5 g Trockensubstanz). In der Tat erwies sich die aus der neuen Restlösung aufgenommene Adsorptionskurve an Tonerde als die normale Isotherme (Nr. 2 der Abbildung). (Ausbeute aus 8 g in der verdauten Lösung enthaltenem 3 g reiner Hefegummi = 37,5 %.)

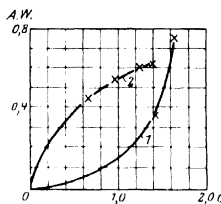


Abb.: Adsorptionskurven von Hefegummi-Präparaten aus papainverdauter Hefe an Aluminiumhydroxyd. 1. Nach Voradsorption mit Kaolin. 2. Nach Voradsorption mit Tonerde.

	angewandte Mengen g Hfe.	g Al_2O_3	Vol. ccm	adsorb. g Hfe.	A.W.	c
Kurve 1	0,100	0,078	50	0,029	0,37	1,42
	0,100	0,026	50	0,019	0,75	1,61
Kurve 2	0,077	0,104	50	0,045	0,43	0,64
	0,077	0,052	50	0,028	0,54	0,98
	0,077	0,026	50	0,015	0,60	1,23
	0,077	0,013	50	0,008	0,61	1,38

Beim Vergleich dieser Kurve mit der Adsorptions-Isotherme des gereinigten Salkowskischen Hefegummis (Kurve Nr. 2 der Abb. 1 der voranstehenden Abhandlung*) fallen die weit höheren Adsorptionswerte der letzteren auf. Man könnte daraus folgern, daß der durch enzymatischen Abbau dargestellte Hefegummi von dem Salkowskischen verschieden sei. Indessen unterscheiden sich die beiden Kurven nur durch einen konstanten Faktor; durch Multiplikation mit 2,8 fallen die niedrigeren Adsorptionswerte alle genau in den Verlauf der anderen Kurve. Nach W. MECKLENBURG³ sind

* Abh. 27.

³ Ztschr. physikal. Chem. 83, 609 [1913].

derartige affine Adsorptionskurven ein Zeichen dafür, daß die beteiligten Stoffe sich bei chemischer Identität durch ihren Dispersitätsgrad unterscheiden. Beide Kurven sind mit demselben Präparat des Ortho-aluminiumhydroxyds aufgenommen worden, allerdings mit einem Abstand von 8 Monaten. Man kann annehmen, daß in dieser Zeit die Tonerde durch Teilchenwachstum an Adsorptions-Tüchtigkeit verloren hat; wahrscheinlicher ist, daß der Hefegummi durch die beiden Methoden zwar als dasselbe chemische Individuum, aber von verschiedenem Dispersitätsgrad gewonnen wird. Die Identität der nach beiden Verfahren gewonnenen reinen Präparate beweist außerdem die Gleichheit der Drehungswinkel, die übereinstimmend zu $88,8^\circ$ gefunden wurden.

Die Darstellung des Hefegummi durch enzymatischen Abbau der Hefe ergab noch ein überraschendes Resultat. Die Ausbeuten an Hefegummi in den Lösungen und die im Unverdaulichen verbliebenen Mengen betragen nämlich zusammen viel weniger, als man nach SALKOWSKIS Methode aus derselben Hefe isolieren kann. Es muß angenommen werden, daß in der [1647] Hefe ein bisher unbekanntes hefegummi-spaltendes Enzym vorhanden ist, das nach Abtötung der Hefe mit Essigester von 37° noch seine Wirksamkeit entfaltet. Zum Nachweis dieses Enzyms haben wir die Veränderungen des Hefegummi-Gehaltes durch enzymatische Vorgänge in der abgetöteten Hefe verfolgt. Daß die lebende Hefe instande ist, beim Hungern den Hefegummi zu vermindern, ist schon von J. WARKANY⁴, allerdings mit unzulänglicher Bestimmungsmethode, nachgewiesen worden. Nach einem besonderen hefegummi-spaltenden Enzym hat er aber nicht gesucht.

Man bestimmt zweckmäßig den Hefegummi-Gehalt einer Hefeprobe nach Zerstören der Struktur mit 3proz. warmer Natronlauge durch Ausfällen des Hefegummi mit Fehlingscher Lösung, Lösen in wenig Salzsäure, Fällern mit der 5fachen Menge absol. Alkohol und Polarisieren des wieder aufgelösten Gummi. Die Bestimmung ist durch die optisch aktiven Verunreinigungen beeinträchtigt, gibt aber doch ein genügendes Maß des vorhandenen Gummi. Wiederholungen derselben Bestimmung differierten um weniger als 2%.

Bei zahlreichen Versuchen fanden wir in 100 g frischer Löwenbräuhefe 1,72 bis 1,74 g Hefegummi (siehe Tabelle). Tötet man die Hefe mit Essigester von 37° , so bleibt der Hefegummi-Gehalt innerhalb von 3 Tagen bei 30° unverändert. Setzen wir aber dem abzentrifugierten Niederschlag Pepsin oder Papain zu, so konnten wir nach 3 Tagen nur noch 1,38 bis 1,49 g Hefegummi nachweisen. 14 bis 20% des Hefegummi waren also verschwunden. Innerhalb von weiteren 5 Tagen änderte sich der Hefegummi-Gehalt nicht mehr merklich. Wenn man den Essigester bei Zimmertemperatur verwendet statt bei 37° , so tritt auch ohne Zusatz von Enzymen eine geringe Abnahme des Hefegummi ein (von 1,73 g auf 1,55 g).

Bewirkt man die Abtötung der Hefe durch Toluol bei Zimmer-Temperatur oder bei 37° , so beginnt sofort die Autolyse. Dabei nimmt der Hefegummi innerhalb von 3 Tagen auch ohne Zusatz von Papain oder Pepsin um 16 bis 17% ab. Zusatz von Pepsin oder Papain ist nun nicht mehr instande, den Hefegummi-Gehalt weiter zu verringern. Die größte Abnahme beobachteten wir bei einem Versuch der totalen Auto-

⁴ Biochem. Ztschr. 150, 271 [1924].

lyse ohne Zusatz eines Antisepticums. Nach 20 Tagen fanden sich nur noch 40% des ursprünglich vorhandenen Hefegummis.

Man muß aus diesen Beobachtungen schließen, daß das hefegummi-spaltende Enzym in besonderer Weise verankert und vom Hefegummi selbst getrennt ist. Es wird durch bestimmte Vorgänge innerhalb der Autolyse oder Plasmolyse freigelegt. Darauf beruht es auch, daß wir auf keine Weise instande waren, das Enzym aus der abgetöteten Hefe zu isolieren. Hefegummi wird weder von frischem Toluolautolysat, noch von Extrakten aus Lebedewscher Trockenhefe oder aus gefrorener Hefe hydrolysiert, auch wenn bei der Einwirkung wie bei der Extrakt-Gewinnung die Wasserstoff-Ionen-Konzentration durch Puffer-Zusatz weitgehend variiert wurde. Aus dem Versuch der totalen Autolyse ohne Zusatz eines Antisepticums kann man vielleicht schließen, daß in der noch wenig veränderten Zelle überhaupt nur ein Teil des Hefegummis (höchstens 20%) dem Angriff des Enzyms zugänglich ist. Erst die völlige Zerstörung der Zellstruktur würde dann eine weitere Verminderung des Hefegummi-gehaltes ermöglichen.

Nach der Auffindung dieses Enzyms der Hefe haben wir noch einige andere Quellen kohlehydrat-spaltender Enzyme untersucht, konnten aber weder durch Taka-Diastase [1648] oder Fäulnsin, noch durch die Auszüge aus *Aspergillus niger*, Grünmalz oder Darmmalz eine Spaltung des Hefegummis bewirken.

Tabelle: Wirksamkeit der Hefe-Gummase.

Alle Bestimmungen sind mit Extrakten aus 100 g frischer Hefe nach 3tägigem Stehen bei 30° ausgeführt. 100 g frische Hefe enthalten 1,72 bis 1,74 g Hefegummi.

Hefelieferung Nr.	Vorbehandlung	noch vorhand. g Hefegummi	Abnahme in Proz.
1	Mit Toluol 1 Stde. bei 37° verflüssigt	1,46	16
	„ „ 1 „ „ 37° „ „	1,43	17
	„ „ bei gew. Temp. „ „	1,43	17
	„ Essigester 1 Stde. bei 37° verflüssigt	1,66	4
	„ „ 1 „ „ 37° „ „	1,63	5
	„ „ bei gew. Temp. „ „	1,55	10
2	„ Toluol bei gew. Temp. verflüssigt und a) mit 0,2 g Pepsin versetzt	1,46	16
	b) „ 0,2 g Papain „ „	1,57	9
3	Mit Essigester bei gew. Temp. verflüssigt und a) mit 0,4 g Pepsin versetzt	1,43	17
	b) „ 0,4 g Papain „ „	1,46	16
4	Mit Essigester von 37° verflüssigt und a) mit 0,4 g Pepsin versetzt	1,49	14
	„ 0,4 g „ „ „	1,43	17
	b) „ 0,4 g Papain „ „	1,43	17
	„ 0,4 g „ „ „	1,38	20
	Totale Autolyse ohne Zusatz, nach 20 Tagen be- stimmt	0,70	60

Abschnitt VII.

ÜBER MALTASE; ÜBER LACTASE; ÜBER GÄRUNG.

61. ÜBER MALTASELÖSUNGEN AUS HEFE.

Von **RICHARD WILLSTÄTTER**, **GERTRUD OPPENHEIMER** und **WERNER STEIBELT**.

(Mitteilung aus dem Chemischen Laboratorium der Bayerischen Akademie der Wissenschaften in München.)

Mit 1 Abbildung.

(Der Redaktion zugegangen am 28. Juni 1920.)

Zur Isolierung der Maltase aus Hefe ist es nach den Angaben aller Forscher, die über das Enzym gearbeitet haben, nötig, die Hefe zuerst zu trocknen und dann mit Wasser zu behandeln. Diese Methode, Lösungen der Maltase darzustellen, ist von C. J. LINTNER¹, von E. FISCHER², von A. CROFT HILL³ angegeben worden. Zwischen Saccharase und Maltase wird allgemein ein Unterschied angenommen: die Saccharase gewinnt man aus abgepreßter Bierhefe durch Ausziehen mit Wasser unter Zusatz z. B. von Toluol, die Maltase stets nach vorangegangener sorgfältiger Trocknung. Freilich ist es bekannt, daß von lebender Hefe auch Saccharase nicht abgegeben wird, aber sie diffundiert leicht aus der Zelle nach der Abtötung der Hefe durch das antiseptische Mittel. Daß unter denselben Bedingungen kein auf Maltose wirkender Auszug entsteht, wird auf die Schwerlöslichkeit der Maltase⁴ oder darauf zurückgeführt, daß dieses Enzym vielleicht an Protoplasmabestandteile [233] fest gebunden vorkommt oder daß bei unversehrter Zellhülle seine Diffusion nach außen gehindert ist¹).

Der Unterschied zwischen Saccharase und Maltase dürfte indessen darauf beruhen, daß in der Hefe nach ihrer Abtötung z. B. durch Chloroform oder Toluol durch enzymatische Vorgänge Bildung von Säure eintritt, durch welche die Maltase zerstört wird, etwa in dem Maße, wie sie in wäßrige Lösung übergeht. Jedenfalls gelingt es uns, aus frischer Bierhefe starke Maltaselösungen durch Behandlung mit Wasser unter Zusatz von Toluol bei Zimmertemperatur darzustellen, wenn man die auftretende

¹ Zeitschr. f. ges. Brauwesen 1892, S. 106; C. J. LINTNER und E. KRÖBER, Ber. d. D. chem. Ges. Bd. 28, S. 1050 [1895].

² Ber. d. D. chem. Ges. Bd. 27, S. 3479 [1894]; Bd. 28, S. 1429 [1895]; Diese Zeitschr. Bd. 26, S. 60, und zwar S. 74 [1898].

³ Journ. Chem. Soc. Bd. 73, S. 634 [1898] und 83, 578 [1903].

⁴ C. J. LINTNER, Zeitschr. f. d. ges. Brauwesen 1894, S. 414; C. J. LINTNER und E. KRÖBER, Ber. d. D. chem. Ges. Bd. 28, S. 1050, 1053 [1895].

¹) E. FISCHER, Diese Zeitschr. Bd. 26, S. 60, und zwar S. 75 [1898].

Säure mit Ammoniak neutralisiert. Natürlich gibt auch getrocknete Hefe nach diesem Verfahren der Neutralextraktion mindestens ebenso wirksame Lösungen als nach den Angaben der Literatur. Diese Maltaselösungen aus Bierhefe enthalten wie alle in der Literatur auch Saccharase; die Aufgabe, beide Enzyme zu trennen, ist noch zu lösen.

Hinsichtlich der Wirksamkeit sollen die Maltaselösungen nach dem Vorbild der von C. O'SULLIVAN und F. W. V. TOMPSON² sowie von H. v. EULER und seinen Mitarbeitern³ gegebenen Saccharasedefinition gekennzeichnet werden. Die Hefen und die Maltaselösungen werden durch die Zeit in Minuten bestimmt, die 1 g getrocknete Hefe oder die dieser Menge entsprechende Enzymlösung braucht, um bei 30° 2,5 g Maltose (Hydrat) zur Hälfte zu hydrolysieren, wenn diese mit 30 mg $\text{Na}_2\text{HPO}_4 \cdot 2\text{H}_2\text{O}$ und 22,5 mg KH_2PO_4 in 50 ccm enthalten sind.

Proportionalität von Enzymmenge und Umsatz.

Für die Saccharasewirkung, die dem Gesetz der monomolaren Reaktion folgt, besteht auch zwischen Enzymkonzentration und Reaktionsgeschwindigkeit Proportionalität, die experimentell [234] von O'SULLIVAN und TOMPSON¹⁾, dann von C. S. HUDSON²⁾ und neuerdings in einem Bereich der Enzymmengen von 1:40 von H. v. EULER und O. SVANBERG³⁾ bestätigt wurde. Wie die Reaktion der Maltase nicht mit demselben Zeitgesetz in Übereinstimmung gebracht werden konnte, so war es auch fraglich, ob für sie jene Proportionalitätsbeziehung gilt. CH. PHILOCHE⁴⁾ hat sie allerdings schon bei Takamaltase mit Enzymmengen von 1:5 bestätigt gesehen, und bei Hefemaltase haben I. MICHAELIS und P. RONA⁵⁾ mit Fermentmengen, die im Verhältnis von 3:2:1^{1/2}:1 standen, approximativ gezeigt, daß die Zeiten gleichen Umsatzes sich umgekehrt wie die Fermentmengen verhalten. Wegen der Wichtigkeit für die Analyse der Maltasepräparate wurde die Proportionalität nun mit Ausdehnung des Bereiches genauer geprüft.

Die Hydrolyse der Maltose verfolgten wir mit der polarimetrischen Methode, die uns hier genauer schien als die Bestimmung auf Grund des Reduktionsvermögens. Die Maltoselösung wurde mit wechselnden Mengen der neutralen Hefeauszüge versetzt unter Einstellung der nach I. MICHAELIS und P. RONA⁶⁾ optimalen spurenweise saueren Reaktion ($p_{\text{H}} = 6,1$ bis 6,8); wir fanden dementsprechend am günstigsten einen Gehalt von einem Zehntel Phosphatmischung, die aus gleichen Teilen 0,90proz.

² Journ. Chem. Soc. Bd. 57, S. 834, und zwar S. 866 [1890].

³ H. v. EULER, E. LINDBERG und K. MELANDER, Diese Zeitschr. Bd. 60, S. 152, 157 [1910]; H. v. EULER und S. KULLBERG, Diese Zeitschr. Bd. 73, S. 335 [1911]; H. v. EULER und O. SVANBERG, Diese Zeitschr. Bd. 107, S. 269 [1919].

⁴⁾ Journ. Chem. Soc. Bd. 57, S. 834, und zwar S. 847 [1890].

⁵⁾ Journ. Am. Chem. Soc. Bd. 30, S. 1564, und zwar S. 1574 [1908].

⁶⁾ Diese Zeitschr. Bd. 107, S. 269, und zwar S. 275 [1919].

⁷⁾ Journ. chim. phys. Bd. 6, S. 213, 355 [1908].

⁸⁾ Biochem. Zeitschr. Bd. 57, S. 70, und zwar S. 78 [1913].

⁹⁾ Biochem. Zeitschr. Bd. 57, S. 70 [1913] und I. MICHAELIS, Die Wasserstoffionenkonzentration, Berlin 1914 (J. Springer), S. 71.

KH_2PO_4 - und 1,20proz. $\text{Na}_2\text{HPO}_4 \cdot 2\text{H}_2\text{O}$ -Lösung bestand. Die 10proz. Lösungen von wasserhaltiger Maltose wurden mit einem Gehalt von 20 % dieses Puffers bei 30° im Meßkolben bereitet und die erforderlichen Proben von 25 ccm mit Enzymlösung und Wasser von derselben Temperatur aufs doppelte Volumen gebracht. Bei Beendigung der Versuche entnahmen wir 25 ccm der 30° warmen Versuchslösung und trugen sie unter Berücksichtigung der Auslaufzeit in 5 ccm 2N-Soda ein. [235] Die Anfangsdrehung der Versuchslösung nach dem Verdünnen mit jener Sodamenge betrug $10,80^\circ$, die Enddrehung bei vollkommener Spaltung würde $4,40^\circ$ betragen.

Tabelle 1. Enzymkonzentration und Umsatz.
(5proz. Maltoselösung; 30° .)

Enzymmenge ccm in 50	Zeit (Minuten)	Drehungsabnahme ($^\circ$)	Maltosespaltung (%)
5	120	3,03	47,3
10	60	3,03	47,3
2,5	240	2,70	42,3
10	60	2,61	40,9
2	150	2,19	34,2
5	60	2,20	34,4
10	30	2,21	34,5
2,5	180	2,24	35,0
15	30	2,14	33,5

Im Bereich von 1:5 oder 6 hat sich genaue Proportionalität von Enzymmenge und Umsatz ergeben.

Der zeitliche Verlauf.

Während nach PHILIPPE¹ bei der Maltosespaltung durch Takaenzym die Konstante der monomolaren Reaktion mit fortschreitender Zeit ansteigt, wird der entgegengesetzte Gang bei Hefemaltase in den Arbeiten von LINTNER und KRÖBER und von E. F. ARMSTRONG² beobachtet; auch in einer eingehenden Untersuchung von R. O. HERZOG³ ist keine einfache Beziehung zwischen Zeit und Umsatz zutage getreten. In unseren Versuchen, die wir vornahmen, um nach dem Vorbild von O'SULLIVAN und TOMPSON jeweils beobachtete Maltosespaltungen auf den nämlichen Grad der Spaltung beziehen zu können, war der [236] Gang von k aus $\frac{1}{t} \ln \frac{a}{a-x}$ merkwürdig verschieden. In den beiden Versuchen der Tab. 2 und der Abbildung (S. 237) fiel $10^4 k$ bis auf etwa ein Viertel, nämlich von 213 auf 46 im Bereich von 20 bis 75 % Spaltung und von 213 auf 68 bei 20 bis 64 % Spaltung. In zwei andern Versuchsreihen sank hingegen die Konstante nur auf etwa den halben Wert, nämlich zwischen 28 und 69 % Maltosehydrolyse von 220 auf 100 und zwischen 20 und 56 % Spaltung von 144 auf 69. Diese Abweichungen werden wohl durch hemmend wirkende Beimischungen bedingt sein.

¹ l. c. ² Proc. Roy. Soc. Bd. 73, S. 500, 516, 526 [1904].

³ In C. OPPENHEIMER, Die Fermente, IV. Aufl., Bd. II, S. 987 (Leipzig 1914).

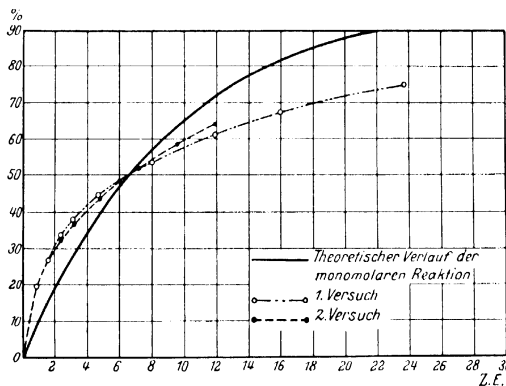
Tabelle 2. Zeitlicher Verlauf der Maltasewirkung.
(30°; 5proz. Maltose.)

Zeit (Minuten)	1. Versuch (9 ccm Enzymlösung A in 100)		2. Versuch (10 ccm Enzymlösung B in 100)	
	Drehungsabnahme	Umsatz (%)	Drehungsabnahme	Umsatz (%)
10	1,23	19,2	1,23	19,2
20	1,72	26,9	1,72	26,9
30	2,16	33,8	2,05	32,0
40	2,41	37,7	2,35	36,8
60	2,81	44,0	2,80	43,7
80	3,13	49,0	—	—
90	—	—	3,34	52,2
100	3,41	53,2	—	—
120	—	—	3,76	58,8
150	3,92	61,2	4,09	64,0
200	4,25	66,4	—	—
300	4,78	75,0	—	—

Darstellung von Maltaselösungen.

Da bei der Herstellung von Maltaselösungen die beiden Vorgänge: Diffusion des Enzyms aus der Hefezelle und seine Zerstörung durch zugleich entstehende Säure einander entgegenwirken, so ist die Schädigung entweder durch Alkalizusatz in dem Maße der Säureproduktion oder durch ein im [237] Überschuß zugefügtes unlösliches Neutralisationsmittel zu vermeiden.

88 g gewaschene und abgepreßte untergärrige Hefe der Löwenbrauerei in München wurden unter Zusatz von Toluol mit 132 ccm Wasser (entsprechend 20 g Trockenhefe + 200 ccm Wasser) angeschüttelt. Die Flüssigkeit reagierte zunächst neutral, mitunter 50 Minuten lang, manchmal ist schon nach 5 bis 6 Minuten die Reaktion deut-



lich sauer. Bei den verschiedenen Hefeproben sind erheblich differierende Alkalimengen erforderlich und auch etwas verschiedene Mengen je nach der Weise und Häufigkeit des Neutralisierens. Am besten ist es, häufig neutrale Reaktion auf Lackmus durch vorsichtigen Zusatz von verdünntem Ammoniak herzustellen, was bei einer Extraktionsdauer von 6 Stunden z. B.

nach 6 20 55 130 180 360 Minuten

0,6 0,3 12,6 10,5 3,6 4,9 ccm 1proz. Ammoniak,

also im ganzen 32,5, in einem andern Beispiel 41,8 ccm erforderte. Bei längerer Dauer der Extraktion genügte es, weiter zunächst alle 2 bis 3 Stunden, dann mit größeren Pausen die immer geringere Säureproduktion unschädlich zu machen; in den folgenden

18 Stunden waren z. B. noch 5,8 ccm erforderlich, in weiteren 2 Tagen z. B. je 1 ccm 1proz. [238] Ammoniak. Bequemer und annähernd ebenso günstig ist es, die Flüssigkeit durch Zusatz von Magnesiumcarbonat oder dgl. konstant bei fast neutraler Reaktion zu erhalten. Dagegen entstehen viel schwächere Enzymlösungen, wenn man die Hefe unter anfänglichem Zusatz bestimmter Mengen von Alkali extrahiert, wie CROFT HILL bei Verarbeitung getrockneter Hefen vorschreibt; z. B. lieferten 88 g Hefe unter den angegebenen Bedingungen in $6\frac{1}{2}$ Stunden eine Lösung, die 16,2 % Maltosespaltung ergab, gegenüber 3,9 % Spaltung bei analoger Extraktion mit 132 ccm 0,1proz. Natronlauge.

Die abfiltrierten Maltaselösungen, worin p_H nach der Indicatorenmethode von S. P. L. SÖRENSEN¹ = 6,6 gefunden wurde, blieben beim Stehen neutral; die Zeitwerte betrugen in den ersten Versuchen (Nr. 1 bis 4 der Tab. 3) nach 6 Stunden Extraktion 260 bis 120, nach anderthalb Tagen etwa 50 Minuten, in späteren Versuchen, nachdem das Neutralisationsverfahren ausgearbeitet war, z. B. in Nr. 5, nach eintägiger Extraktion 20 Minuten.

Tabelle 3. Zeitwerte der Maltaselösungen aus Frischhefe.

Nr.	Extraktionsdauer (Stunden)	1proz. NH_3 f. 88 g Hefe (ccm)	Drehungsabnahme (°)	Maltosespaltung (%)	Zeitwert (Minuten)
1	$1\frac{1}{2}$	23,3	0,16	2,5	1950
	19	34,8	2,10	32,8	78
2	6	37,4	1,18	18,5	260
	30	42,6	2,49	38,9	53
3	6	41,8	1,16	18,2	260
	30	47,3	2,40	37,6	57
4	6	32,5	1,80 in 30 Minuten 2,37 in 60 Minuten	28,2 in 30 Minuten 37,9 in 60 Minuten	123 131
	32	38,3	2,71	42,3	44
5	6	37,8	1,90	29,7	95
	24	41,8	3,82	59,7	20
	48	41,8	4,05	63,1	17
	72	41,8	4,05	63,0	17

[239] Eine solche Maltaselösung (Beispiel 5 der Tab. 3) aus einer den Zeitverhältnissen gemäß nicht besonders günstigen Frischhefe verglichen wir mit den von CROFT HILL beschriebenen besten Lösungen der Literatur aus getrockneter Hefe. Unter den analytischen Bedingungen von HILL bewirkte 1 ccm unserer Enzymlösung mit 20 ccm 2proz. Maltose bei 30° in 40 Minuten 69,5 % Spaltung gegenüber 29 % bei CROFT HILL¹).

Um Maltase aus getrockneter Hefe zu bereiten, ist es unnötig, die Hefe, wie HILL angegeben hat, durch stufenweises längeres Erhitzen bis auf 100° oder durch Aufbewahren im Vakuum über Schwefelsäure²) vorzubereiten. Lufttrockene Hefe gibt

¹ Biochem. Zeitschrift Bd. 21, S. 131 [1909].

²) Journ. Chem. Soc. Bd. 73, S. 634, 636 [1898].

³) Journ. Chem. Soc. Bd. 73, S. 634, 636 [1898] und Bd. 83, S. 578, 581 [1903].

dieselbe Ausbeute. 20 g Trockenhefe werden mit 200 ccm Wasser und mit Toluol angeschüttelt; die Flüssigkeit reagiert sauer, und in diesem Fall wird zur Neutralisation sofort ein bedeutender Teil der überhaupt erforderlichen Alkalimenge verbraucht, z. B. war zur neutralen Reaktion auf Lackmus hinzuzufügen:

nach 0 2 5 9 25 Stunden
16,0 1,2 1,9 2,4 1,6 ccm 1proz. Ammoniak.

Die Maltaselösung wird am besten nach etwa eintägigem Stehen abfiltriert; die Zeitwerte einiger Darstellungen aus Trockenhefe verzeichnet die Tab. 4.

Mit derselben Hefeprobe und einer Extraktionsdauer von 2 Tagen haben wir mit 0,1proz. Natronlauge nach CROFT HILL und nach dem Neutralisationsverfahren Vergleichsversuche ausgeführt und die Wirkungswerte der verschiedenen Maltaselösungen unter den Bedingungen von HILL übereinstimmend gefunden.

Die Extrakte zeigen öfters beim Stehen, indem ein Niederschlag sich absetzt, einen kleinen Zuwachs an Wirksamkeit. Im übrigen erwiesen sich viele solche auf Lackmus neutrale toluolhaltige Lösungen tagelang fast unverändert haltbar, was

[240] Tabelle 4. Neutralauszüge von Maltase aus Trockenhefe.

Nr.	Extraktions- dauer (Stunden)	1proz. NH_3 für 20 g Hefe (ccm)	Drehungsabnahme ($^\circ$)		Maltosespaltung (%)		Zeitwert (Minuten)
			in 30 Min.	in 60 Min.	in 30 Min.	in 60 Min.	
1	18	23,6	2,41	—	37,7	—	55
	48	27,6	2,20	—	34,4	—	77
2	6	17,6	—	2,83	—	44,3	78
	22	21,2	—	3,14	—	49,0	62
	26	21,2	—	3,19	—	49,8	60
	2	17,5	—	2,37	—	36,9	121
3	5	19,4	—	3,04	—	47,5	66
	9	21,8	—	3,04	—	47,5	66
	25	23,4	—	2,87	—	44,9	77
	2	18,6	1,61	—	25,1	—	140
4	10	23,2	2,22	—	34,6	—	77
	15	24,2	2,42	—	37,8	—	55
6	5	—	2,05	—	32,0	—	82

zahlenmäßig am Beispiel einer durch 18stündiges Extrahieren hergestellten Maltaselösung gezeigt werden soll.

7 Stunden aufbewahrt; Drehungsabnahme 2,41 $^\circ$; Maltosespaltung 37,6%.
55 „ „ „ „ 2,31 $^\circ$; „ 36,0%,
79 „ „ „ „ 2,20 $^\circ$; „ 34,5%,
103 „ „ „ „ 2,10 $^\circ$; „ 32,8%.

Die Lösungen werden von Kaolin geschwächt. Es wird also, wie I. MICHAELIS und P. RONA¹ gefunden haben, „Maltase von Kaolin sehr merklich adsorbiert“, aber die Maltase scheint im Adsorbat nicht haltbar zu sein.

¹ Biochem. Zeitschr. Bd. 57, S. 70, und zwar S. 82 [1913].

62. BESTIMMUNG DER MALTASE IN DER HEFE.

Von RICHARD WILLSTÄTTER und WERNER STEIBELT.

Zweite Mitteilung über Maltase.

(Aus dem Chemischen Laboratorium der Bayerischen Akademie der Wissenschaften in München.)

(Der Redaktion zugegangen am 25. September 1920.)

I. Maltasewirkung frischer Hefe bei Gegenwart von Chloroform (Experiment von Morris).

Entgegen der älteren Anschauung, daß die Maltose von Hefe direkt vergoren werde, zeigten C. J. LINTNER¹ und E. FISCHER², daß die Hefe auch diesen Zucker zunächst durch ein Enzym spaltet, indem sie aus getrockneter Hefe wäßrige Auszüge darstellten, welche Maltose in Glucose umwandelten. Die Verschiedenheit des die Maltose spaltenden Enzyms vom Invertin sollte sich daraus ergeben, daß beim Auslaugen frischer Hefe mit Wasser (auch bei Anwendung von Betäubungsmitteln) immer nur das Enzym in Lösung geht, das den Rohrzucker spaltet. Es gelingt aber doch, wie wir vor kurzem mitgeteilt haben³, ebenso wie Saccharase auch Maltase aus frischer Hefe auszuziehen, wenn man durch Neutralisieren der entstehenden Säure die Zerstörung des empfindlichen Enzyms verhindert. Die Maltase ist nach E. FISCHER⁴ schon in der normalen Hefe enthalten, sie wird [158] nicht erst beim Trocknen gebildet. E. FISCHER¹) hatte anfangs beobachtet, daß feuchte, unversehrte Hefe imstande sei, bei Gegenwart von Chloroform α -Methylglucosid und Maltose zu spalten. Dagegen hat G. H. MORRIS²) mitgeteilt, daß durch frische Hefe, sowohl Froberghefe wie auch Brauereihefe, bei Anwesenheit von Chloroform keine Spur Traubenzucker aus Maltose erzeugt werde. E. FISCHER³) wiederholte darauf die Versuche bei Gegenwart anästhesierender Mittel und fand bestätigt, daß frische Hefen, Reinkulturen von Froberg- und

¹ Zeitschr. f. ges. Brauwesen 1892, S. 106; C. J. LINTNER und E. KRÖBER, Ber. d. Deutsch. chem. Ges. Bd. 28, S. 1050 [1895].

² Ber. d. Deutsch. chem. Ges. Bd. 27, S. 2985 und S. 3479 [1894].

³ R. WILLSTÄTTER, GERTR. OPPENHEIMER und W. STEIBELT, Diese Zeitschr. Bd. 110, S. 232 [1920].

⁴ Ber. d. Deutsch. chem. Ges. Bd. 28, S. 1429, 1437 [1895]; Diese Zeitschr. Bd. 26, S. 60, und zwar S. 75 [1898].

¹) Ber. d. Deutsch. chem. Ges. Bd. 27, S. 3479 [1894].

²) Proc. Chem. Soc. 1895, S. 46.

³) Ber. d. Deutsch. chem. Ges. Bd. 28, S. 1429 [1895].

Saazhefe, in wäßriger, mit Chloroform gesättigter Lösung auf Maltose keine Wirkung ausüben. Bei Anwendung anderer anästhesierender Mittel, wie Toluol und Thymol, gelang es indessen E. FISCHER, reichliche Malzzuckerspaltung (in 40 Stunden bei 33°) zu erzielen und dadurch die Annahme zu bestätigen, daß das Enzym schon in der lebenden Hefe existiert. H. v. EULER und S. KULLBERG⁴ bestätigten diese Ergebnisse und bemerkten dazu: „Immerhin wird schon durch Zusatz von Toluol die Maltosespaltung der lebenden Hefe sehr stark herabgedrückt.“

Die Differenz zwischen dem Verhalten der Hefe bei Anwesenheit von Chloroform und von Toluol ist unerklärt geblieben. Es erscheint uns aber als eine Vorbedingung, um Methoden für die Bestimmung des Maltasegehaltes von Hefen zu schaffen, daß diese Verhältnisse aufgeklärt werden, von denen E. FISCHER⁵ sagt: „In der Tat sind die Erscheinungen sehr verwickelt, wenn die Hefe bei Gegenwart von Chloroform mit der Maltoselösung in Berührung bleibt.“

Nachdem wir erkannt hatten, daß zwischen Saccharase und Maltase in bezug auf ihre Exosmose aus frischer Hefe in Wasser kein wesentlicher Unterschied besteht, lag es nahe anzunehmen, daß die Verhältnisse bei der Maltosespaltung durch Hefe nur deshalb so kompliziert erscheinen, weil man weder der Empfindlichkeit der Maltase gegen Säuren noch [159] der Abhängigkeit ihrer Wirkung von der Reaktion des Mediums genügend Rechnung getragen hat. In beiden Beziehungen lehrten die Untersuchungen von L. MICHAELIS und P. RONA¹⁾ „Die Wirkungsbedingungen der Maltase aus Bierhefe“ kennen. Und doch ist die Erkenntnis S. P. L. SÖRENSEN²⁾ von der Wichtigkeit des Säuregrades für die enzymatischen Vorgänge nicht in ihrer vollen Tragweite diesem Gebiete zugute gekommen. Unsere Versuche liefern einen kleinen Beitrag zur Arbeit von SÖRENSEN über die Bedeutung der Wasserstoffionenkonzentration bei biologischen Prozessen. Dabei handelt es sich nicht um die Einstellung einer günstigen Wasserstoffzahl in der wäßrigen Zuckerlösung; das Störende ist hier die Erzeugung und die Wirkung von Säure in der Hefezelle selbst.

Der Versuch von MORRIS täuscht. Bei der Abtötung der Hefe durch Chloroform setzt die Produktion von Säure in der Hefezelle ein und schafft in dieser ein für die Spaltung der Maltose ungünstiges Milieu. Der Unterschied zwischen Chloroform und Toluol beruht einfach darauf, daß die Säurebildung der Hefe bei Gegenwart von Toluol eine langsamere ist (siehe Abschnitt III). Wird aber das Experiment mit Chloroform bei Gegenwart geeigneter Puffer ausgeführt, so erfolgt reichliche Maltosespaltung. Der Puffergehalt der Zuckerlösung, den wir für Maltaselösungen am günstigsten gefunden hatten, ergibt in diesem Fall noch keine guten Resultate. Die in der wäßrigen Lösung eingestellte Reaktion erstreckt sich nicht ohne weiteres auf den Ort der Enzymwirkung. Durch reichlicheren Zusatz des Phosphatgemisches

⁴ Diese Zeitschr. Bd. 73, S. 85, 92 [1911].

⁵ Ber. d. Deutsch. chem. Ges. Bd. 28, S. 1434 [1895].

¹⁾ Biochem. Zeitschr. Bd. 57, S. 70 [1913]; Bd. 58, S. 148 [1913].

²⁾ Biochem. Zeitschr. Bd. 7, S. 45 [1907]; Bd. 21, S. 131 [1909]; Bd. 22, S. 352 [1909]; Ergebnisse der Physiologie, herausgeg. von ASHER und SPIRO, Bd. 12, S. 393 [1912].

und noch weiter durch Anwendung einer etwas stärker alkalischen Phosphatmischung wird der Versuch so verbessert, daß die Hefe bei Gegenwart von Chloroform starke Maltosespaltung bewirkt.

Diese Ergebnisse deuten schon an, daß das Ausbleiben der Maltosespaltung unter den Versuchsbedingungen von [160] MORRIS, FISCHER, v. EULER nicht auf Zerstörung der Maltase durch die von der Hefe gebildete Säure beruht, sondern auf zu hohem Säuregrade am Reaktionsorte. Die Maltase ist viel mehr als andere Enzyme auf einen engen Bereich von Wasserstoffionenkonzentrationen angewiesen und dieser wird bei der Säureproduktion der Hefe überschritten, während das optimale $[H^+]$ -Gebiet des Invertins nicht dadurch gestört wird. Als L. MICHAELIS und P. RONA¹ das Wirkungsoptimum der Maltase bestimmten, fanden sie, daß zu beiden Seiten desselben ein rapider Abfall der Wirkung eintritt.

Bei Gegenwart von 0,5 ccm Chloroform wurde von 2,2 g frischer Löwenbräuhefe in 100 ccm 5proz. Maltosehydratlösung bei 30°, wenn kein Puffer zugegen war, in 400 Minuten keine Maltosespaltung bewirkt (beobachtet nach Abstoppen mit $\frac{1}{5}$ Volumen 2 n-Sodalösung bei 15° $\alpha_D = 10,78^\circ$; Drehungsabnahme 0,02°).

Als die Flüssigkeit die gewöhnliche Menge Puffer, nämlich 10 ccm eines hälftigen Gemisches 1,20proz. $Na_2HPO_4 \cdot 2H_2O$ - und 0,90proz. KH_2PO_4 -Lösung enthielt, wurden in 30 Minuten 2,0%, in 90 Minuten 8,3% Maltose gespalten (beobachtet 10,67° bzw. 10,27°; Drehungsabnahme 0,13° bzw. 0,53°).

Bei Verdoppelung dieser Puffermenge betrug die Spaltung in 30 Minuten 3,5% (beobachtet 10,58°; Drehungsabnahme 0,22°);

bei 20facher Puffermenge und Herabsetzung der Chloroformmenge auf ein Fünftel in 60 Minuten 7,8% (beobachtet 10,30°; Drehungsabnahme 0,50°). Aber bei Anwendung der 10fachen Menge Puffer und Einstellung des Mischungsverhältnisses der Phosphate auf $p_H = 7,0$ (6 ccm sekundäres und 4 ccm primäres Phosphat) in 30 Minuten 14,1%, in 90 Minuten 36,0% (beobachtet 9,90° bzw. 8,50°; Drehungsabnahme 0,90° bzw. 2,30°);

bei ebenfalls 10facher Puffermenge und dem Mischungsverhältnis 7 : 3 entsprechend $p_H = 7,2$ in 30 Minuten 23,1%, in 90 Minuten 40,6% (beobachtet 9,32° bzw. 8,20°; Drehungsabnahme 1,48° bzw. 2,60°).

II. Maltaselösungen aus frischer und aus getrockneter Hefe.

Daß die Hefe bei Gegenwart von Chloroform die Maltose nicht spaltet, weil in der Zelle zu große Säurekonzentration auftritt, wird vollends dadurch bewiesen, daß es auch ohne Neutralisation gelingt, aus Frischhefe bei Anwesenheit von Chloroform — wie übrigens auch von Toluol — Maltaselösungen herzustellen. Wäre in der Hefe gemäß dem Experiment von [161] MORRIS die Maltase vernichtet, so könnte sie natürlich nicht später im wäßrigen Auszug reichlich gefunden werden.

Die Säure wird aus der Zelle langsam an das umgebende Wasser abgegeben, in das auch Maltase übergeht. Ein solcher Auszug erwies sich zunächst als unwirksam gegen Malzzucker, auch auf Zusatz der üblichen Puffermenge.

Nach 5stündigem Extrahieren von 1 Teil Frischhefe mit 1¹/₂ Teilen Wasser bewirkten 10 ccm Extrakt in 50 ccm Versuchsflüssigkeit, enthaltend 2,5 g Maltosehydrat und normale Puffermenge, bei 30° in 30 Minuten keine Spaltung (beobachtet 10,80°, Drehungsabnahme 0°).

Dennoch liegen in solchen Auszügen Maltaselösungen vor, die aber zu sauer sind. Werden sie neutralisiert und dann mit dem Puffer versetzt, so wirken sie auf Maltose.

¹ Biochem. Zeitschr. Bd. 57, S. 70 [1913].

In demselben Versuch wie oben wurde ein Teil des Extrakts nach dem Filtrieren mit Ammoniak neutralisiert. Dann ergab die Prüfung unter gleichen Umständen wie zuvor eine deutliche Drehungsabnahme (beobachtet $10,73^\circ$, Drehungsabnahme $0,07^\circ$).

In einem andern Versuch wurde nach 24stündigem Ausziehen der Hefe mit Chloroformwasser abfiltriert und mit Ammoniak neutralisiert. Dann ergab die Prüfung mit derselben Extraktmenge bei gleichem Pufferzusatz in 50 Minuten eine Spaltung von 37,5 % (beobachtet $8,40^\circ$, Abnahme $2,40^\circ$).

Allerdings enthält die Flüssigkeit nur einen Teil derjenigen Ausbeute, die unser Neutralisationsverfahren¹ unter sonst gleichen Umständen liefert.

Hefeauszug von 15 Stunden ohne Neutralisieren; nach dem Filtrieren neutralisiert; 10 ccm (entspr. 75 bis 81 g Trockenhefe) mit der gewöhnlichen Puffermenge versetzt und in 50 ccm unter Versuchsbedingungen wie oben bei 30° geprüft. In 50 Minuten betrug die Spaltung der Maltose 45,3 % (beobachtet $7,90^\circ$, Abnahme $2,90^\circ$), woraus sich gemäß unserer empirischen Kurve² für den Extrakt der Zeitwert 58 Minuten berechnet.

Hefeauszug von 24 Stunden unter Neutralisieren gleichzeitig aus der gleichen Hefe; 10 ccm (entspr. 100 bis 116 g Trockenhefe) ergaben in 20 Minuten $39,8^\circ$ Maltosespaltung (beobachtet $8,25^\circ$, Abnahme $2,55^\circ$); Zeitwert 29 Minuten.

Der ohne Neutralisieren dargestellte Hefeauszug enthielt also 50 % von der Maltase des Neutralextraktes. Und das Verhältnis ist bei den hier gewählten Zeiten das günstigste. Nach weiteren 9 Stunden Extrahieren ohne Neutralisation ergab sich in 40 Minuten nur 37,5 % Maltosespaltung (beobachtet $8,40^\circ$, Abnahme $2,40^\circ$), daher Zeitwert 73 Minuten.

[162] Beim Ausziehen getrockneter Hefe mit Wasser ohne Neutralisieren stört die auftretende Säure viel weniger als bei frischer. Denn sie geht rasch in die wäßrige Flüssigkeit über und wird dadurch sehr verdünnt. So erklärt es sich, daß es beim Verarbeiten von Trockenhefe unwichtig ist, den entstehenden Auszug zu neutralisieren oder ihn, wie CROFT HILL,¹ vorschreibt, mit 0,1proz. Natronlauge zu bereiten.

Zwei Auszüge wurden aus gleichen Mengen derselben Trockenhefe dargestellt, a) mit Tohuolwasser, b) unter Neutralisieren; 10 ccm Extrakt a bewirkten in 30 Minuten 46,5 % Maltosespaltung (beobachtet $7,82^\circ$, Abnahme $2,08^\circ$), Zeitwert 36 Minuten. 10 ccm Extrakt b, die infolge der Volumvermehrung beim Neutralisieren nur 9,1 ccm des Auszugs a entsprachen, ergaben in 30 Minuten 48,4 % Maltosespaltung (beobachtet $7,70^\circ$, Abnahme $3,10^\circ$), Zeitwert 30 Minuten.

Vergleicht man die bei der Verarbeitung frischer und trockener Hefe auftretende Säure, so findet man nach der Indicatorenmethode von SÖRENSEN die Wasserstoffzahl nicht erheblich verschieden (beobachtet etwa 6,2) und die Säuremenge zwar bei der Frischhefe größer, aber nicht viel größer als bei Trockenhefe.

88 g frische Hefe erforderten in 24 Stunden zur Neutralisation 27,2 ccm 1proz. Ammoniak, 20 g Trockenhefe (aus 88 g derselben frischen Hefe erhalten) erforderten 21,0 ccm 1proz. Ammoniak.

Da beim Ausziehen trockener Hefe mit Wasser fast ebensoviel Maltase gefunden wird wie nach dem Neutralisationsverfahren, so ist nicht die in der Lösung vorhandene Säure in dem Maße der Maltase schädlich, wie man nach dem Vergleich der wäßrigen Extrakte frischer Hefe mit und ohne Neutralisieren erwarten sollte. Daher ist die Differenz zwischen den bei Gegenwart antiseptischer Mittel erhaltenen Auszügen frischer Hefe mit und ohne Neutralisieren darauf zurückzuführen, daß die in der Zelle auftretende Säure daselbst nicht allein, was im ersten Abschnitt betont wurde, hem-

¹ Diese Zeitschr. Bd. 110, S. 236 [1920].

² Diese Zeitschr. Bd. 110, S. 237 [1920].

¹⁾ Journ. Chem. Soc. Bd. 73, S. 634 [1898].

mend, sondern außerdem auch zerstörend wirkt. Allerdings muß erwähnt werden, daß die nicht neutralisierten Auszüge aus trockener Hefe viel haltbarer sind als die aus frischer Hefe. Sie sind reicher an Begleitstoffen, die schützend wirken.

[163] Das Neutralisationsverfahren zur Gewinnung von Maltase aus Frischhefe wird daher noch verbessert, wenn man durch Verflüssigung der Hefe mittels Chloroform beschleunigte Bildung und Abwanderung der Säure herbeiführt und dann nach Neutralisieren der entstandenen und unter zeitweisigem Neutralisieren der weiter auftretenden Säure die Maltaselösungen fertigstellt. Über die Extrakte, die mit Verflüssigung und Neutralisieren gewonnen werden, soll eine folgende Arbeit genauere Angaben mitteilen.

III. Bestimmung in frischer Hefe.

Die Wirkung der frischen Hefe auf Maltose bei Gegenwart abtötender Mittel gibt noch kein Maß für ihren Maltasegehalt. Fürs erste sind die Maltasezeitwerte, die sich für die Hefe bei verschiedenen Pufferzusätzen und bei einem bestimmten Pufferzusatz für verschiedene Versuchsdauer ergeben, nicht durchwegs konstant (s. die Tabelle). Das Optimum wird bei diesen Versuchen mit Chloroform gefunden beim Zehnfachen der in der Zeitwertdefinition vorgeschlagenen Puffermenge unter Verschiebung des Mischungsverhältnisses der Phosphate auf $p_{11} = 7,2$. Dafür sind in 50 ccm Versuchsflüssigkeit erforderlich:

420 mg $\text{Na}_2\text{HPO}_4 \cdot 2 \text{H}_2\text{O}$

(d. i. 7,0 ccm einer 6,0proz. Lösung von $\text{Na}_2\text{HPO}_4 \cdot 2 \text{H}_2\text{O}$),

135 mg KH_2PO_4 (d. i. 3,0 ccm einer 4,5proz. Lösung von KH_2PO_4).

Die enzymatische Wirkung der Hefe ist unter diesen Umständen ferner von dem abtötenden Mittel, z. B. Chloroform oder Toluol, in merkwürdigem Maße abhängig, wie die in der folgenden Tabelle angeführten Versuche (Nr. 4, 5, 6) zeigen. Für den Vergleich sind von den Versuchen mit Toluol besonders diejenigen heranzuziehen, bei denen der dafür optimale Pufferzusatz, nämlich die Phosphatmischung der Zeitwertdefinition, aber in 10facher Menge, angewandt wurde.

Bei Gegenwart von Toluol sind die Werte der Maltosespaltung im allgemeinen niedriger als mit Chloroform. Es kommt aber vor, daß in kurzer Versuchsdauer der Zeitwert [165] der Hefe bei Anwendung von Toluol günstiger ausfällt als mit Chloroform und daß sich erst bei längerer Versuchszeit das Verhältnis umkehrt. Die Säureabgabe ist bei der Einwirkung von Chloroform auf den Hefepilz eine raschere, und es scheint dann leichter zu sein, mit Pufferzusatz nach einiger Zeit eine geeignete und gleichbleibende Wasserstoffionenkonzentration in der Zelle für die Dauer einzustellen als bei der langsamen Säureproduktion der Hefe bei Gegenwart von Toluol. Hier genügt der zu Anfang günstige Puffer bei längerer Versuchsdauer nicht mehr für die Säure am Reaktionsorte. Wenn man in dem Wasser, worin die Hefe aufgeschlämmt ist, die aus ihr herausdiffundierende Säure mit Ammoniak titriert, so findet man bei der raschen Einwirkung des Chloroforms auf die Hefe in dem umgebenden

[164] Maltasewirkung der frischen Hefe mit Chloroform und Toluol unter Anwendung von Puffern.
1,1 g Hefe auf 50 ccm Versuchsflüssigkeit; 51proz. Maltose; 30°.

Nr.	Abtötendes Mittel (0,25 ccm auf 50 ccm Flüssigkeit)	Puffer		Versuchszeit (Minuten)	Drehungsabnahme (°)	Maltosespaltung (%)	Zeitwert (Minuten)
		ccm sekundäres Phosphat	ccm primäres Phosphat				
1	Chloroform	7	3	80	1,67	26,1	87
		9	1	80	1,35	21,1	130
2	Chloroform	6	4	30	0,80	14,1	83
				90	2,30	36,0	48
	Chloroform	7	3	30	1,48	23,1	42
				90	2,60	40,6	36
3	Chloroform	7	3	30	1,65	25,7	33
				80	2,50	39,0	36
	Chloroform	7	3	30	1,50	23,5	39
				80	2,50	39,0	36
	Chloroform	14	6	30	1,50	23,5	39
				80	2,45	38,3	37
4	Toluol	5	5	80	0,55	8,6	—
	Toluol	6	4	80	0,55	8,6	—
	Chloroform	7	3	80	1,30	20,3	140
5	Toluol	5	5	60	1,25	19,5	120
	Toluol	7	3	60	0,55	8,6	—
	Chloroform	7	3	60	1,75	27,4	59
6	Toluol	5	5	30	0,30	4,7	—
				100	0,90	14,0	280
				165	1,25	19,5	320
	Chloroform	7	3	30	0,10	1,6	—
				100	0,95	14,8	260
				165	1,75	27,3	160

Wasser frühzeitig einen großen Teil der überhaupt entstehenden Säure; die Endwerte aber sind mit Chloroform und Toluol ähnlich, sogar bei letzterem höher.

Je 55 g frische Hefe wurden mit je 500 ccm Wasser und 8 ccm Chloroform bzw. Toluol angeschüttelt. Nach 30 Minuten wiesen Proben der mit Klärerde filtrierten Lösungen, nach der Indicatorenmethode mittels Methylrot geprüft, $p_{\text{H}} = 6,3$ auf, zwei weitere nach 6 Stunden entnommene Proben ebenfalls übereinstimmend $p_{\text{H}} = 6,0$. Zur Neutralisation verbrauchten aber nach 60 Minuten je 80% der Versuchsflüssigkeit mit Chloroform 5,4 ccm, derjenigen mit Toluol nur 0,5 ccm 1proz. Ammoniak.

In einem anderen Versuch (mit je 88 g Hefe und 1,32 ccm Wasser unter Zusatz von 5 ccm Chloroform bzw. Toluol) waren zur Neutralisation erforderlich bei Chloroform nach 20 Minuten bereits 11,2, nach 30 Minuten weitere 3,0, nach 45 Minuten + 4,2, nach 80 Minuten + 1,6, im ganzen 20,0 ccm 1proz. Ammoniak. Weitere Säure wurde nicht mehr gebildet. Bei Toluol wurden nach 50 Minuten erst 1,7 ccm, nach 65 Minuten weitere 2,1, nach 80 Minuten + 1,0 ccm 1proz. Ammoniak verbraucht, der 20. ccm aber erst am Ende der vierten Stunde. Nach 7 Stunden war die Produktion von Säure nach Verbrauch von 23,8 ccm 1proz. Ammoniak beendet.

Das Ziel dieser Versuche mit frischer Hefe war die quantitative Bestimmung ihrer Maltasewirkung nach dem Vorbild der Saccharasebestimmung von H. VON EULER und seinen Schülern¹. Diese Absicht wird mit der bisherigen [166] Versuchsanordnung,

¹ H. v. EULER und S. KULLBERG, Diese Zeitschr. Bd. 71, S. 14, und zwar S. 20 [1911] und Bd. 73, S. 85, und zwar S. 93 [1911]. — H. v. EULER und O. SVANBERG, Diese Zeitschr. Bd. 105, S. 187, und zwar S. 194 [1919] und Bd. 106, S. 201, und zwar S. 214 [1919].

nämlich mit der von MORRIS und von E. FISCHER, nicht erreicht auch bei Anwendung eines Puffers, der viel stärker alkalisch ist als der Wirkungsbereich der Maltase. Die Bedingungen für die enzymatische Reaktion sollten gleichmäßiger sein, das Eindringen des Puffers zur Einstellung des günstigen Milieus am Reaktionsorte verbessert werden. Eine entscheidende Verbesserung besteht darin, daß man zuerst rasche Verflüssigung der Hefe bewirkt, die Säurebildung und Säureabgabe der Hefe also auf einen kurzen Zeitraum zusammendrängt, und dann erst verdünnt, neutralisiert und den Phosphatpuffer hinzufügt. Vom Experiment E. FISCHERS, das bei Gegenwart von Toluol die Reaktion der frischen Hefe auf Malzzucker erzielte, unterscheidet sich das Verfahren, das zur quantitativen Bestimmung dieser Hefewirkung dient, in drei Punkten: rasche Verflüssigung der Hefe, Neutralisation der gebildeten Säure, Einstellung der für die Maltase günstigen Wasserstoffzahl im Sinne von SÖRENSEN und MICHAELIS.

Unter den abtötenden Mitteln ist Toluol wegen seiner zu langsamen Wirkung unanwendbar. Chloroform ist nicht das günstigste, weil das Ergebnis zu stark von seiner Menge abhängt und die optimale Menge sehr niedrig liegt, so daß leicht Differenzen vorkommen können. Am geeignetsten ist Essigester. Auch hier ist ein Einfluß der Menge auf die Maltasewirkung deutlich, aber er ist nicht so groß. Dieser Einfluß der zu großen Menge organischer Lösungsmittel besteht in einer Erschwerung des Stoffaustausches zwischen der wäßrigen Lösung und der Hefezelle, die zwar nicht mehr unversehrt ist, in der aber die Maltase noch verankert ist.

Einfluß der Chloroformmenge.

11 g Hefe wurden durch Verrühren mit 2,5 ccm Chloroform in 10 Minuten verflüssigt; nach der Neutralisation bewirkten 10 % davon in 50 ccm 2,5proz. Maltoschhydratlösung bei Gegenwart der in der Zeitwertdefinition vorgeschriebenen Puffermenge bei 30° in 120 Minuten 41,4 % Maltosespaltung (Drehungsabnahme 2,65°, Zeitwert 47 Minuten), jedoch unter sonst gleichen Bedingungen nur 30,5 % Spaltung (Drehungsabnahme 1,95°, Zeitwert 92 Minuten), wenn während der Maltosespaltung weitere 0,5 ccm Chloroform zugegen waren.

[167] Je 11 g Hefe wurden a) mit 2,5, b) mit 5,0 und c) ebenfalls mit 5,0 ccm Chloroform verflüssigt. Nach der Neutralisation bewirkten dann je 20 % der drei Anschlämmungen, von denen a) und b) bei Gegenwart der normalen, c) aber bei Gegenwart der fünffachen Puffermenge zur Wirkung gelangten, in 100 ccm Versuchsflüssigkeit

- a) in 40 Minuten 23,4 %, in 110 Minuten 38,2 % Maltosespaltung (Drehungsabnahme: 1,50° bzw. 2,45°, Zeitwert 54 Minuten bzw. 51 Minuten).
- b) in 40 Minuten 13,3 %, in 110 Minuten 23,9 % Spaltung (Drehungsabnahme: 0,85° bzw. 1,53°, Zeitwert 115 Minuten bzw. 144 Minuten).
- c) in 40 Minuten 17,2 %, in 110 Minuten 27,8 % Spaltung (Drehungsabnahme: 1,10° bzw. 1,78°, Zeitwert 89 Minuten bzw. 102 Minuten).

Alle folgenden Versuche sind ausgeführt unter Zusatz der normalen Phosphatmischung in doppelter Menge (d. h. 60 mg $\text{Na}_2\text{HPO}_4 \cdot 2 \text{H}_2\text{O}$ und 45 mg KH_2PO_4 in 50 ccm Versuchsflüssigkeit).

Je 11 g Hefe wurden a) mit 0,5, b) mit 1,0 und c) mit 2,0 ccm Chloroform verflüssigt. Je 10 % der neutralisierten Hefemulsionen bewirkten dann in 50 ccm Flüssigkeit in 50 Minuten: a) 33,2 %, b) 30,9 % und c) 21,8 % Maltosespaltung (Drehungsabnahme: a) 2,13°, b) 1,98°, c) 1,40°; Zeitwert: a) 32 Minuten, b) 37 Minuten, c) 77 Minuten).

Einfluß der Menge von Essigester.

Nach der Verflüssigung mit 1, 2 und 3 ccm Essigester bewirkten je 10 % von je 11 g Hefe in 50 ccm Versuchsflüssigkeit in 40 Minuten: 27,8 %, 26,2 % und 25,7 % Spaltung (Drehungsabnahme: 1,78°, 1,68°, 1,65°; Zeitwert: 38 Minuten, 42 Minuten, 44 Minuten).

Bei Verwendung von 0,5, 1 und 2 cem Essigester auf je 11 g Hefe bewirkten gleiche Hefemengen in 60 Minuten 20,0 %, 32,4 % und 31,3 % Maltosespaltung (Drehungsabnahme: 1,28°, 2,08° und 2,00°; Zeitwert 111 Minuten, 40 Minuten und 43 Minuten) und in 95 Minuten —, 39,0 % und 37,5 % Spaltung (Drehungsabnahme: —, 2,50° und 2,40°; Zeitwert: —, 42 Minuten, 46 Minuten).

Vergleich der Maltasewirkung mit Chloroform und Essigester.

Zwei Proben von je 11 g der gleichen Hefe wurden mit 0,5 cem Chloroform bzw. 1 cem Essigester verflüssigt und neutralisiert. Je 20 % dieser Mengen bewirkten in 100 cem Versuchsflüssigkeit im Chloroformversuch in 61 Minuten 34,7 %, in 114 Minuten 46,8 % Spaltung (Drehungsabnahme: 2,22° bzw. 3,00°), woraus sich der Zeitwert zu 35 bzw. 33 berechnet, und im Versuch mit Essigester in 61 Minuten 35,9 %, in 114 Minuten 46,8 % Spaltung (Drehungsabnahme 2,30° bzw. 3,00°), Zeitwert aus beiden Beobachtungen 33.

Für zwei Proben einer anderen Hefe, die ebenfalls mit 0,5 cem Chloroform bzw. 1 cem Essigester verflüssigt wurden, von denen aber während der Spaltungsreaktion die doppelten Mengen wie bisher, entsprechend 4,4 g Hefe auf 100 cem Versuchsflüssigkeit, zur Anwendung kamen, betrug die [168] Maltosespaltung nach 61 Minuten im Chloroformversuch 37,3 %, im Versuch mit Essigester 36,9 % (Drehungsabnahme 2,39° bzw. 2,36°; Zeitwert 60 Minuten bzw. 62 Minuten).

Aus diesen Versuchen ergibt sich für die Maltasebestimmung folgendes Verfahren:

11 g¹ Hefe werden im Becherglas mit 1 cem Essigester versetzt und mit einem Glasstab 4 bis 6 Minuten lang verrieben, bis die Verflüssigung vollständig geworden. Darauf wird die Hefe mit 20 cem Wasser durchgerührt und alsbald tropfenweise mit $\frac{n}{10}$ Ammoniak unter stetigem Rühren bis zur neutralen Reaktion versetzt, die man durch Tüpfeln auf hellblaues Lackmuspapier mit Vergleichsproben von destilliertem Wasser feststellt; erforderlich waren 7 bis 9 cem. Man wartet 10 Minuten und vervollständigt, wenn es nötig ist, die Neutralisation, wozu nochmals bis 1,5 cem $\frac{n}{10}$ -Ammoniak erforderlich sein können. Die Hefesuspension wird nun in einen 50 cem-Meßkolben übergeführt, der knapp dafür ausreicht. Zum Versuche entnehmen wir nach sorgfältigem Umschütteln mit der Pipette 20 cem, zweckmäßig nicht mehr, die mit 5,0 g wasserhaltiger Maltose und dem Puffer² (120 mg $\text{Na}_2\text{HPO}_4 \cdot 2 \text{H}_2\text{O}$ + 90 mg KH_2PO_4) ohne weiteren Zusatz eines antiseptischen Mittels auf 100 cem gebracht werden. Messungen werden in zwei Intervallen ausgeführt, und zwar so, daß eine der Beobachtungen möglichst in die Nähe von 50 % Maltosespaltung führt, z. B. mit 40 und 80 Minuten Versuchszeit.

Beispiel: Hefe der Löwenbrauerei in München, 28. VII. 20. Die Maltosespaltung mit den Proben von $\frac{2}{5}$ aus 11 g ergab bei 30° in 60 Minuten 2,73° Drehungsabnahme entsprechend 42,6 % Maltosespaltung und dem Minutenwert 43, in 86 Minuten 3,20° Drehungsabnahme entsprechend 50,0 % Spaltung und dem Minutenwert 43.

Auf Grund dieser Bestimmung in der frischen Hefe wird man die Ausbeute an Maltase bei der Verarbeitung frischer [169] und trockener Hefe verfolgen. Die wenigen bisherigen Beobachtungen, die nur die Bedeutung von Beispielen haben, zeigen, daß

¹ Diese Menge, die 2,5 g Trockenhefe entspricht, ist so gewählt, daß das Ergebnis durch Division mit 2 auf die in der Zeitwertdefinition vorgeschriebene Menge (1 g) Trockenhefe zurückgeführt wird.

² Für die Hefe ist die Maltase-Zeitwertdefinition (Diese Zeitschr. Bd. 110, S. 238) dahin abgeändert, daß die angegebene Puffermenge verdoppelt ist.

sich der größte Teil der Maltase aus der frischen Hefe gewinnen läßt. Es kommt auch vor, daß der Extrakt mehr Maltase als die Frischhefe enthält, aber darauf soll erst eingegangen werden, wenn größeres Versuchsmaterial vorliegt.

Frische Hefe der Löwenbrauerei (15. VII.) ergab den Zeitwert 33, der nach dem Neutralisationsverfahren in 24 Stunden gewonnene Auszug den Zeitwert 38 Minuten entsprechend 87% Ausbeute.

Frische Hefe der Löwenbrauerei (23. VII.) ergab den Zeitwert 63, der unter Neutralisieren in 24 Stunden bereitete Auszug den Zeitwert 54 Minuten entsprechend 117% Ausbeute.

Die Bestimmungsmethode wird ferner anzuwenden sein, um die Hefe der Brenneereien und Brauereien hinsichtlich ihrer maltosespaltenden Kraft quantitativ zu prüfen, während man bisher nur ihre rohrzuckerspaltende Wirkung aus zahlreichen Angaben namentlich von EULER und seinen Mitarbeitern kannte. Um die Wirkung der Hefe auf die beiden Biosen zu vergleichen, ist es nötig, das Invertin in diesem besonderen Falle mit einem anderen Maße als dem von C. O'SULLIVAN und F. W. TOMPSON¹ und von EULER² angegebenen zu messen. Anstatt die Saccharase durch die Zeit in Minuten zu definieren, die 0,05 g Präparat brauchen, um bei 15,5° 4 g Rohrzucker in 25 ccm Lösung zu 75,75% zu spalten, bestimmen wir mit der 10fachen Menge von trockener Hefe oder Präparat (0,5 g in 25 ccm) bei 30° mit einer Lösung von nur 1,1875 g Rohrzucker (entsprechend 1,25 g Maltosehydrat) die Zeit in Minuten bis zur Spaltung von 50%. Diese Angabe soll als „Vergleichszeitwert“ für Saccharase bezeichnet werden. Für den Vergleich wirkt also ein und dieselbe Menge Hefe in dem nämlichen Volumen Lösung bei gleicher Temperatur auf gleiche Mengen Malzzucker und Rohrzucker ein, nur mit der [170] Besonderheit, daß für Maltase $p_H = 6,8$, für Saccharase $p_H = 4,5$ eingestellt wird. Einen solchen Vergleich haben H. v. EULER und S. KULLBERG³) in vorläufiger Weise angestellt und die relative Reaktionsgeschwindigkeit in 8proz. Zuckerlösung für Maltase = 1 (bis 2) und für Bierhefeinvertin = 170 angegeben.

Wir fanden mit einer Münchener Brauereihefe, daß für die Spaltung der Maltose 18mal mehr Zeit erforderlich war wie für die des Rohrzuckers. Und in einem unter Neutralisation dargestellten wäßrigen Auszug der frischen Brauereihefe betrug das Verhältnis zwischen Maltose- und Saccharosespaltung 1:30.

Beispiele: 1. Hefe der Löwenbrauerei, 13. VII. a) Maltasebestimmung. Mit 2,2 g Hefe in 100 ccm in 60 Minuten 2,40° Drehungsabnahme entsprechend 37,5% Spaltung und dem Zeitwert 29 Minuten.

b) Saccharasebestimmung. Angewandt 0,55 g Hefe mit 4,75 g Rohrzucker unter Zusatz von 2 ccm 20proz. NaH_2PO_4 -Lösung in 100 ccm. Nach 30 Minuten betrug

¹ Journ. Chem. Soc. Bd. 57, S. 834, und zwar S. 866 [1890].

² H. v. EULER, E. LINDBERG und K. MELANDER, Diese Zeitschr. Bd. 69, S. 152, 157 [1910]; H. v. EULER und S. KULLBERG, Diese Zeitschr. Bd. 73, S. 335 [1911]; H. v. EULER und O. SVANBERG, Diese Zeitschr. Bd. 107, S. 269 [1919].

³) Diese Zeitschr. Bd. 73, S. 85, und zwar S. 96 [1911].

die Drehungsabnahme $3,76^{\circ}$ entsprechend 54,8% Spaltung. Saccharasevergleichszeitwert 1,62 Minuten.

2. Auszug aus der Hefe der Löwenbrauerei vom 15. VII. nach dem Neutralisationsverfahren. (Volumvermehrung beim Neutralisieren 14,7%.)

a) Maltasebestimmung. Mit 20 ccm Extrakt in 100 ccm wurden in 18 Minuten $2,15^{\circ}$ Drehungsabnahme entsprechend 33,6% Maltosespaltung gefunden. Zeitwert 39 Minuten.

b) Saccharasebestimmung. Mit 1,25 ccm Extrakt in 100 ccm wurden in 25 Minuten $3,51^{\circ}$ Drehungsabnahme entsprechend 51,2% Rohrzuckerspaltung gefunden. Saccharasevergleichswert 1,30 Minuten.

63. ÜBER DIE GÄRWIRKUNG MALTASEARMER HEFEN.

Von **RICHARD WILLSTÄTTER** und **WERNER STEIBELT**.

Vierte Mitteilung über Maltase*.

(Aus dem chemischen Laboratorium der Bayerischen Akademie der Wissenschaften in München.)

Mit 8 Abbildungen.

(Der Redaktion zugegangen am 3. Mai 1921.)

I. Gehalt von ober- und untergärrigen Hefen an Invertin und Maltase.

Zur Verschiedenheit von Invertin und Maltase.

Als **EMIL FISCHER**¹ kurze Zeit nach **C. J. LINTNER**² die Hydrolyse der Maltose durch Hefeauszüge beobachtete, betrachtete er sie zunächst als eine Wirkung des Invertins. Für die Annahme eines spezifischen, auf Maltose wirkenden Enzyms entschied sich **FISCHER**³ etwas später hauptsächlich auf Grund des Umstands, „daß beim Auslaugen der frischen Hefe mit Wasser . . . nur das Enzym in Lösung geht, welches den Rohrzucker spaltet“. Dieses Argument für die Verschiedenheit von Invertin und Maltase ist hinfällig geworden. Es gelingt auch aus ungetrockneter Hefe, z. B. bei Anwesenheit von Chloroform oder Toluol, Maltaselösungen herzustellen⁴. Diese Auszüge sind zu stark sauer, als daß sie ohne weiteres die Maltasewirkung entfalten könnten. Aber [212] sie spalten die Maltose, wenn sie neutralisiert und mit dem geeigneten Puffer entsprechend $p_H = 6,8$ versetzt werden.

Auch die Verschiedenheit der optimalen Wasserstoffionenkonzentration für Invertin und Maltase, die **L. MICHAELIS** und **P. RONA**¹⁾ festgestellt haben, ließe sich mit

* Die III. Abhandlung dieser Reihe „Über die Verschiedenheit von Maltase und α -Glucosidase“ ist in den Abschnitt VIII eingereiht (Nr. 75).

¹ Ber. d. deutsch. chem. Ges. Bd. 27, S. 2985 [1894]; Bd. 27, S. 3479 [1894] und Bd. 28, S. 1429 [1895].

² Zeitschr. f. ges. Brauwesen 1892, S. 106; **C. J. LINTNER** und **E. KRÖBER**, Ber. d. deutsch. chem. Ges. Bd. 28, S. 1050 [1895].

³ Ber. d. deutsch. chem. Ges. Bd. 27, S. 3479 [1894].

⁴ **R. WILLSTÄTTER**, **G. OPPENHEIMER** und **W. STEIBELT**, Diese Zeitschr. Bd. 110, S. 232 [1920]; **R. WILLSTÄTTER** und **W. STEIBELT**, Diese Zeitschr. Bd. 111, S. 157 [1920], und zwar S. 160.

¹⁾ Biochem. Zeitschr. Bd. 57, S. 70 [1913].

der Vorstellung gut in Einklang bringen, daß ein und dasselbe Enzym unter verschiedenen Reaktionsverhältnissen die beiden Bienen angreife. Dagegen ist die ungleiche Beständigkeit von Invertin und Maltase, sei es gegen Säure² oder beim Fällen der Präparate mit Alkohol³, nicht wohl vom Standpunkt ihrer Identität zu verstehen.

Die Verschiedenheit von Saccharase und Maltase wird durch das weit differierende Verhältnis, in dem die beiden Enzyme in verschiedenen Hefen auftreten, außer Zweifel gestellt. Diesen Gedanken hat schon E. FISCHER⁴ in seiner zusammenfassenden Abhandlung „Bedeutung der Stereochemie für die Physiologie“ angedeutet, indem er von einzelnen Hefearten sprach, welche Invertin enthalten, in denen aber das maltose-spaltende Enzym fehlt und umgekehrt (*Saccharomyces Marxianus* maltasehaltig, *Schizosaccharomyces octosporus* invertinhalting⁵). Wenn es sich freilich nur um vereinzelte Hefearten handelt, ist diese Schlußfolgerung nicht einwandfrei, wie ja FISCHER auch die ganz analoge Folgerung der Verschiedenheit von Maltase und α -Glucosidase ablehnte. Es wird aber im folgenden gezeigt, daß auch in den gewöhnlichen Hefen der Gehalt an Invertin und Maltase nicht Hand in Hand geht.

Die Ausbildung spezifischer Hefeenzyme zur Hydrolyse der einzelnen zusammengesetzten Zucker kann mit verschiedenen Vorstellungen erklärt werden. Es ist möglich, daß die Saccharase, Maltase, α -Glucosidase, Lactase, Melibiase, Raffinase [213] und viele andere nebeneinander existieren und in getrennten Enzymmolekülen bestehen. Dann werden diese Enzyme sich aus derselben Grundsubstanz zusammensetzen, die ähnliche, aber nicht identische wirksame Gruppen trägt, Schlüssel mit gleichartigen Griffen und verschiedenen Bärten.

Es ist andererseits auch möglich, daß an ein und derselben Grundsubstanz, an deren Molekül die für die einzelnen Enzymreaktionen erforderlichen, von einander verschiedenen wirksamen Gruppen ausgebildet werden, mehrere von diesen auftreten, einzeln oder in größerer Zahl ausgebildet werden, einzeln oder in größerer Zahl der Zerstörung anheimfallen. Das einfachste Modell für diese Vorstellung ist ein Doppelschlüssel, aus einem Griff bestehend, der an jedem Ende einen Bart trägt. Jeder von diesen Bärten kann wachsen, verkümmern, zerstört werden; ebenso kann der Grundkörper zahlreiche Bärte tragen.

Maltasearme Brennereihefen.

In diesem Abschnitt unserer Arbeit prüfen wir die Invertin- und Maltasegehalte verschiedener Brauerei- und Brennereihefen. Eine Absicht, die wir in dieser Untersuchung verfolgen, ist die Prüfung, ob in der Praxis die Hefen ausgewählt worden sind,

² L. MICHAELIS und P. RONA, a. a. O.

³ F. RÖHMANN, Ber. d. deutsch. chem. Ges. Bd. 27, S. 3251 [1894].

⁴ Diese Zeitschr. Bd. 26, S. 60 [1898], und zwar S. 73.

⁵ E. FISCHER und P. LINDNER, Ber. der deutsch. chem. Ges. Bd. 28, S. 984 [1895].

welche mit den zuckerspaltenden Enzymen ausgerüstet sind, die sie nach der herrschenden Theorie für die ihnen zukommende Aufgabe brauchen. Darauf ergibt sich die Antwort, daß unsere Brauereien mit Hefen von geeigneter enzymatischer Ausrüstung arbeiten, daß aber unsere im großen Maßstab angewandten Brennereihefen einen merkwürdigen Mangel an dem Enzym aufweisen, das für sie nach der bisherigen Anschauung unentbehrlich sein sollte. Alle, die Brauerei- und Brennereihefen, führen einen außerordentlichen Ballast von unnötigen Enzymen mit.

Um die Wirkung der Hefen auf Saccharose und auf Maltose zu vergleichen, bestimmen wir beide Reaktionen mit demselben Maße und nur mit dem Unterschiede, daß für Saccharase $p_H = 4,5$, für Maltase $p_H = 6,8$ eingestellt wird¹. Die [214] Invertinwirkung wird hier also nicht mit dem von C. O'SULLIVAN und F. W. TOMPSON und von H. v. EULER eingeführten Zeitwert¹⁾ gekennzeichnet, der sich auf die Hydrolyse von 25 ccm 16proz. Rohrzuckerlösung durch 0,05 g Hefe bei 15,5° bezieht, sondern sie wird unter den Bedingungen der Maltosespaltung mit dem „Vergleichszeitwert“ gemessen, d. i. durch die Hydrolyse von 25 ccm 4,75proz. Rohrzuckerlösung mittels 0,5 g trockener Hefe bei 30°.

Aus mehreren Messungen zu verschiedenen Zeitpunkten ergeben sich etwas differierende Zahlen der Invertin-Vergleichszeitwerte, was darauf beruhen dürfte, daß der Verlauf der Rohrzuckerinversion unter diesen Bedingungen weniger genau als bei 15,5° der von O'SULLIVAN und TOMPSON aufgestellten logarithmischen Kurve entspricht.

Die zur Analyse dienenden untergärigen Brauereihefen verdanken wir den Betrieben der Aktienbrauerei zum Löwenbräu, der Brauerei zum Spaten, der Brauerei G. Pschorr (Pschorrbräu) und des Hofbräuhauses. Außerdem zogen wir eine Reinkultur von Froberg-Unterhefe zum Vergleich heran, die uns durch die Freundlichkeit des Herrn Privatdozenten Dr. H. LÜERS, Direktors der wissenschaftlichen Station für Brauerei in München, zur Verfügung stand.

Eine Weinhefe (Aßmannshäuser) verdanken wir gleichfalls Herrn Direktor Dr. LÜERS.

Eine obergärige Weißbierhefe entstammte dem Weißbier-Brauhaus im Tal (Schneider und Sohn).

Von den obergärigen Hefen der Brennereien haben wir zumeist die Rasse M untersucht, die gegenwärtig vom Institut für Gärungsgewerbe in Berlin N, Seestraße 13, allein vertrieben wird, und damit die Brennereiheferassen II und XII verglichen, die uns die Hefezuchtanstalt des Instituts freundlichst zur Verfügung gestellt hat. Eine dem Handel entnommene Kopenhagener Brennereihefe verdanken wir der Gefälligkeit des Herrn Prof. Dr. ALFRED JÖRGENSEN. Eine Wiener Hefe wurde als „garantiert reine Spiritus-Preßhefe“ [215] bezogen aus der Spiritus- und Preßhefen-

¹ Diese Zeitschr. Bd. 111, S. 157 [1920], und zwar S. 160.

¹⁾ S. die Zitate, Diese Zeitschr. Bd. 111, S. 160 [1920] (Abh. 62).

fabrik Stadlau Wolfrum A.-G. Die obergärige Hefe der Münchner Bäckereien war „reine Branntweinhefe“ der Sinner A.-G. in Karlsruhe-Grünwinkel.

In verschiedenen Brauereihefen bewegte sich der Quotient

Zeitwert für Maltase

Zeitwert für Invertin

in engen Grenzen und betrug ungefähr 20. Nur eine Probe der Hefe aus dem Spatenbräu, die auffallend arm an Maltase war, ergab eine bedeutende Abweichung. Allein in anderen Hefeproben desselben Betriebes war, wie sich in der voranstehenden Arbeit über Maltase und α -Glucosidase zeigte, der Maltasegehalt normal, so daß auch der Quotient dem gewöhnlichen Verhältnis entsprochen haben wird.

Die Brauereihefen wiesen einander ähnliche Zeitwerte für Invertin auf, die sich zwischen 1 und 3 bewegen. Auch den Invertingehalt mehrerer deutscher Brennereihefen fanden wir ähnlich, vielfach niedriger bei der österreichischen, weit günstiger bei der dänischen Brennereihefe, die mit dem Vergleichszeitwert 0,52 für Invertin an der Spitze aller untersuchten Hefen stand. Sie müßte ein treffliches Ausgangsmaterial für Invertindarstellung sein.

Viel bedeutender sind aber die Differenzen im Maltasegehalt (Zeitwerte 13400 bis 29) und daraus ergeben sich die größten Ausschläge für den Quotienten.

Die enzymreiche dänische Spiritushefe enthält 3 bis 5mal weniger Maltase (Zeitwert 160) als eine Münchner Brauereihefe (Zeitwert 29 bis 52). Der dänischen steht die Berliner Brennereiheferasse XII im Maltasegehalt nahe, viel ärmer an Maltase ist die Rasse II (Zeitwert 740) und wieder vielfach ärmer als diese angegebenen Rassen sind die Brennereihefe M, die Preßhefe von Sinner und die Stadlauer Spiritushefe.

Diese drei Hefen, von denen allerdings nur die Hefe M genau bezeichnet ist, sind entsprechend den Zeitwerten 3000 bis 13000 entweder äußerst arm an Maltase oder sogar frei von Maltase. Die Maltasewirkung ist nämlich gewiß noch zu

[216] Tabelle 1. Invertin- und Maltasewirkung verschiedener Hefen¹.

Hefe (Trockengewicht in Proz.)	Invertin			Maltase			Quotient der Zeitwerte
	Versuchs- zeit	Drehungs- abnahme	Zeitwert	Versuchs- zeit	Drehungs- abnahme	Zeitwert	
Löwenbräu 13. VII. 20 (22,7)	30	3,76	1,62	30	2,40	29	17,9
Löwenbräu 1. XII. 20 (22,7)	20	2,11	2,30	32	2,35	32,5	14,4
	40	3,48	2,23	65	3,20	32,5	
Hofbräu 3. XII. 20 (24,2)	20	2,21	2,33	40	2,16	52	22,7
	35	3,58	2,16	96	3,20	51	
Spatenbräu 6. XII. 20 (23,7)	20	2,84	1,69	60	1,40	195	Anfangsw. 145
	40	4,80	1,49	180	2,86	125	

¹ Die Versuche sind bei Invertin mit 0,55 g feuchter Hefe und bei Maltase mit 4,4 g feuchter Hefe in 100 ccm Flüssigkeit ausgeführt.

Tabelle 1. (Fortsetzung.)

Hefe (Trockengewicht in Proz.)	Invertin			Maltase			Quotient der Zeitwerte
	Versuchs- zeit	Drehungs- abnahme	Zeitwert	Versuchs- zeit	Drehungs- abnahme	Zeitwert	
Pschorrbräu							
7. XII. 20	20	3,26	1,49				
(25,2)	40	5,29	1,29	60	3,40	29	20,9
Frohberg-Unterhefe, Reinkultur							
4. II. 21	30	3,32	2,04	90	2,92	58	28,5
(23,6)							
Weißbräu Tal							
13. XII. 20	21	1,71	3,30	40	1,95	65	
(24,0)	30	2,42	3,15	80	2,65	66	20,4
Weinhefe Abmannsh.							
4. II. 21	30	3,50	2,08	90	1,13	320	
[217] (27,0)				160	2,09	250	Anfangsw. 194
Brennereihefe M							
23. XII. 20	40	2,10	4,06	160	0,25	3500	> 700
(24,3)							
Brennereihefe M							
12. I. 21	22	1,66	3,66	450	1,00	2600	> 700
(24,5)	39	2,71	3,61				
Brennereihefe M							
26. I. 21	39	3,21	2,60	210	0,08	13400	> 5000
(22,2)							
Brennereihefe M							
7. III. 21	—	—	—	340	0,25	8100	
(22,8)				1740	1,08	8100	
Brennereihefe Rasse II							
12. II. 21	25	1,86	5,05	150	1,34	740	150
(34,2)	60	3,80	4,89				
Brennereihefe Rasse XII							
26. II. 21	27	4,44	1,22	100	1,71	230	
(25,0)				150	2,48	150	Anfangsw. 290
Spiritushefe Stadlau							
25. II. 21	55	1,54	12,2	100	0,14	4400	
(30,3)				400	0,24	12400	400 bis 1000
Branntweinhefe Sinner							
3. III. 21	45	3,51	3,34	103	0,24	3000	> 900
(28,0)							
Brennereihefe Kopen- hagen							
21. II. 21	14	4,58	0,52	77	1,65	160	
(21,6)				204	2,62	160	320

[218] hoch gefunden worden. In den üblichen Bestimmungszeiten war gar keine Maltasewirkung zu beobachten. Daher mußten die Beobachtungen auf viel größere Zeiten, als der Bestimmungsmethode entspricht, ausgedehnt werden. Auch dann fiel der Umsatz noch in den allerersten Teil der Reaktionskurve und schritt nicht weiter. Und in eben diesen Hefen erwies sich das Zymasystem derart widerstandsfähig, daß auch durch den bei der Bestimmung üblichen Zusatz von Essigester die Gärung nicht ausgeschaltet

werden konnte. Es empfiehlt sich, in solchen Fällen die Essigestermenge zu verdoppeln, auf 2 ccm für 11 g Hefe. Dann wird die Gärung wenigstens so weit unterdrückt, daß keine sichtbare Kohlensäureentwicklung mehr erfolgt.

Die in diesen Fällen angegebenen geringfügigen Maltasewirkungen sind also mindestens zum Teil nur scheinbare, von der Maltosegärung vorgetäuscht. Übrigens ist es für die in den nächsten Abschnitten gezogenen Schlußfolgerungen ohne Belang, ob diese maltosevergärenden Hefen frei oder fast frei von Maltase sind.

II. Geschwindigkeit der Vergärung von Maltose.

Die Literatur über Gärung ist zu arm an quantitativen Angaben, die den Verlauf der Vergärung verschiedener Zucker durch verschiedene Hefen vergleichen. Die vorliegenden quantitativen Beobachtungen betreffen teils, wie viele der wichtigen Messungen von A. SLATOR¹, die Anfangsgeschwindigkeit der Gärung, teils den Betrag der im ganzen entwickelten Kohlensäure, vielfach auch die willkürlich definierte Triebkraft und Gärkraft, aber zu wenig den zeitlichen Verlauf der Gärung der einzelnen Zucker, der zur Kennzeichnung der Hefen geeignet wäre. Von verhältnismäßig untergeordneter Bedeutung ist es dabei, welchen analytischen Weg man zur Kohlensäurebestimmung wählt, ob Wägung, Volummessung, maßanalytische Bestimmung, Druckmessung, interferometrische oder kalorimetrische Messung.

Die öfters angewandte Beobachtung im SCHRÖTTER- oder [219] FEINHORN-Saccharometer ist ungenau und kann irreführen. Z. B. zeigte die Brennerhefe M (12. Jan.) ohne oder mit Nährlösung in 5proz. Maltoselösung in 24 Stunden keine CO₂-Entwicklung. Eine andere Probe (26. Jan.) gab ohne Nährlösung in 20 Stunden 0 ccm CO₂, mit Nährlösung in 7 Stunden 0,2 ccm, während in derselben Zeit aus Saccharose 4,2 ccm entbunden wurden. Bei der quantitativen Bestimmung wird sich im folgenden ein ganz anderes Bild für das Gärvermögen dieser Hefen ergeben. Einer der Fehler bei der Beobachtung im Gärröhrchen, aber nicht nur in diesem, besteht in der Anwendung von Zuckerlösungen, die nicht zuvor mit Kohlensäure gesättigt sind. Der Beginn einer Gärung entzieht sich dadurch der Beobachtung. Und bei sehr schwacher Gärung kann infolge der Diffusion von Kohlensäure aus der Lösung im offenen Schenkel sogar der ganze Verlauf unmerkbar werden.

Um die Hefe durch quantitative Angaben über ihr Gärvermögen zu kennzeichnen, sind zum Vergleich geeignete Bedingungen aufzustellen. Für den in dieser Arbeit begonnenen Vergleich zwischen Spaltungsvermögen und Gärvermögen der Hefen gegenüber verschiedenen Zuckern ist es von Nutzen, aus den Ergebnissen eines Gärversuches eine Zahl hervorzuheben, die dem „Zeitwert“ der Hefe für Saccharose und Maltase analog ist und die als „Halbgärzeit“ bezeichnet werden soll. Halbgärzeit für eine bestimmte Temperatur ist die Zeit, in der durch Vergärung unter gewissen Bedingungen die Hälfte der theoretisch möglichen Kohlensäuremenge entbunden wird. Die Halbgärzeit ist also durch die entwickelte Kohlensäure bestimmt,

¹ Journ. Chem. Soc. Bd. 89, S. 128 [1906] und Bd. 93, S. 217 [1908].

nicht durch den verbrauchten Zucker. Die Menge des letzteren beträgt mehr als 50 %. Bei vielen Versuchen, in denen die Restlösungen nach Auffangen von 50 % Kohlensäure untersucht wurden, war in ihnen merklich weniger als 50 % des Zuckers vorhanden.

Die Bedingungen der Gärung sind: 20 ccm 5proz. Lösung von Glucose, von Maltoschhydrat u. a., oder 4,75proz. von Rohrzucker; die 0,2 g trockener Hefe¹ entsprechende Menge [220] frischer Hefe; Sättigung der Lösung mit Kohlensäure bei der Versuchstemperatur; Anwendung von Nährstoffen; konstante Temperatur; gelindes Schütteln des Gärgefäßes.

Die Halbgärmenge der Kohlensäure beträgt bei Zimmertemperatur (20°) und 720 mm Druck: 144 ccm¹).

Um die Zeiten der halben Hydrolyse und der halben Vergärung zu vergleichen, braucht man nur den Zeitwert der Hefe, z. B. für Maltase, der sich auf 1 g trockene Hefe in 50 ccm 5proz. Maltoselösung bezieht, mit 2 zu multiplizieren, was erlaubt ist, da die Zeiten gleicher Maltosespaltung sich umgekehrt wie die Fermentmengen verhalten.

Als Nährstoffe verwenden wir auf 0,2 g wasserfreier Hefe:

0,25 g KH_2PO_4
 0,2 g Acetamid oder 0,25 g Pepton
 0,025 g $\text{MgSO}_4 \cdot 7 \text{H}_2\text{O}$ und
 0,01 g $\text{CaSO}_4 \cdot 2 \text{H}_2\text{O}$.

Für gewisse Vergleiche wird man dafür Sorge tragen müssen, daß die Hefen auch unter vergleichbaren Bedingungen zur Untersuchung angewandt werden, soweit als möglich in ähnlichem physiologischem Zustand, nämlich nach gleicher Vorbehandlung, Ernährung, Lagerung. Die Vermehrung der Hefe im Gärversuch, die manchmal zu berücksichtigen sein wird, konnte bei den nachfolgenden Versuchen außer Betracht bleiben.

Das ständige, gelinde Schütteln des Gärkölbchens führten wir erst im Laufe unserer Versuche ein, es fehlte in den ersten nachstehenden Gärproben. Wenn man es unterläßt, wird die Gärgeschwindigkeit, wenigstens bei rascher Gärung, durch den Diffusionsvorgang limitiert, indem die Verarmung an Kohlehydrat in der die Hefe umgebenden Schicht, namentlich wenn sich die Hefe durch Absitzen von der Lösung absperrt, eine Verzögerung der Gärung bewirkt.

Als Beispiel sei die Vergärung von Maltose bei 30° durch Bierhefe ohne und mit Schütteln angeführt. Im ersten Fall betrug die Halbgärzeit 112, im zweiten 80 Minuten. Bei [221] Gärversuchen mit Schütteln wird, wie Abb. 1 zeigt, die Beziehung zwischen Zeit und Gärung annähernd durch eine Gerade ausgedrückt bis zur Entbindung von 80 % der Kohlensäure, dann tritt scharfe Verlangsamung ein.

¹ Einige der ersten Versuche sind mit der halben Hefemenge ausgeführt.

¹) Auf diese Bedingungen beziehen sich alle folgenden Volumenangaben.

Stunden	$\frac{1}{2}$	1	$1\frac{1}{2}$	2	3	17
Ohne Schütteln ccm	30	75	119	151	195	247 (- 86 %)
Mit Schütteln ccm.	53	111	160	204	239	246 (- 86 %).

Das Schütteln bewirken wir mit einem Exzenter, den eine Wasserturbine oder ein kleiner Motor bewegt¹.

Die Kohlensäurebestimmung führen wir volumetrisch aus, indem wir aus kleinen Gasometern Quecksilber² verdrängen und in Meßzylinder abfließen lassen.

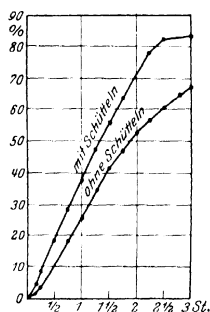


Abb. 1. Einfluß des Schüttelns.

Der Gasometer (Abb. 2) besteht in einer umgedrehten, mit einem Gummistopfen durch Drahtligatur verschlossenen Saugflasche A. Sie ist durch einen Druckschlauch mit dem beweglichen Glasrohr B verbunden, von dem ein nach unten umgebogenes Ablaufrohr abzweigigt ist. Durch den Gummistopfen ist das mit einem Glashahn versehene Rohr C bis ganz oben in den möglichst vollständig mit Quecksilber gefüllten Gasometer eingeführt. Das obere Ende der Glasröhre muß zur Seite, links in der Abbildung, gebogen sein, damit, wenn einmal Quecksilber hineingelangt, dieses durch Neigen des Apparates durch den Hahn abgelassen werden kann. Der Apparat wird durch B mit Quecksilber gefüllt; er wird, während der Hahnstopfen entfernt ist, mit dem Gärkolben verbunden. Der Druck ändert sich

beim Auffangen der Kohlensäure [222] beträchtliche Zeit nur wenig, später wird er durch Neigen des beweglichen Rohres B ausgeglichen.

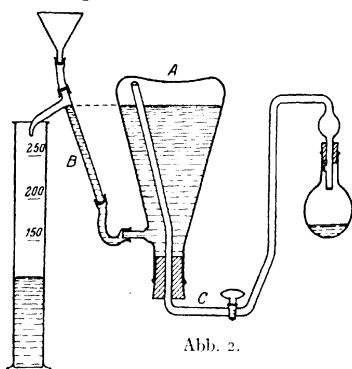


Abb. 2.

Die Brennerieihen M und II bei 18°. Brenneriehe M (26. I. 21), 0,1 g trocken, mit Saccharose und Maltose, 18°, ohne Schütteln.

Im Maltoseversuch traten in den ersten 5 Stunden nur Spuren CO₂ auf, die Halbgärzeit betrug 33 Stunden, doppelt soviel als für Saccharose.

Vergleich der Anfangsstadien (siehe Abb. 3).

Minuten	80	300	450	575	710	850	1000
Saccharose . . .	2	25	50	70	93	112	145 ccm
Maltose	—	—	1	4	8	16	30 ccm

¹ Ähnlich wie bei Hydrierungen mit Platinmohr, siehe z. B. R. WILLSTÄTTER UND E. SONNENFELD, Ber. d. deutsch. chem. Ges. Bd. 46, S. 2952, und zwar S. 2955 [1913].

² Auffangen über Wasser mit einer Schicht von Erdöl (M. HAYDUCK, Prüfung der Preßhefe auf Gärkraft, Zeitschr. f. Spiritusindustrie 1882, S. 226) ist nicht genau genug, da beide Flüssigkeiten Kohlensäure absorbieren.

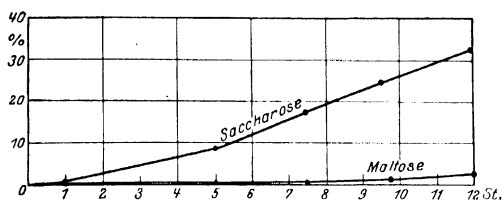


Abb. 3. Gärung durch Hefe M, 1. Abschnitt (18°).

[223]

Maltosegärung bis zum Halbwert (Abb. 4).

Stunden	7 1/2	12	14	25	28	33
ccm	< 1	8	16	74	98	143

Die angewandte Hefe hätte nach ihrem scheinbaren Maltasezeitwert (13400) bei 30° in 33 Stunden nur 6% Maltose hydrolysiert, während in derselben Zeit unter den ungünstigeren Bedingungen bei 18° 50% vergoren wurden.

Brennereihefe II (12. II. 21), 0,2 g trocken, mit Saccharose und Maltose, 18°, ohne Schütteln.

Die Wirkung auf Rohrzucker ist ähnlich, das Verhalten gegen Maltose ein anderes als bei M. Die Gärung setzt viel rascher ein, der Halbgärzeitwert ist aber nicht viel günstiger, da die Gärkurve gleichmäßiger ansteigt (Abb. 5).

Minuten	145	240	335	420	500	975
Saccharose	17	38	73	108	145	205 ccm
Maltose	4	9	23	45	83	144 ccm

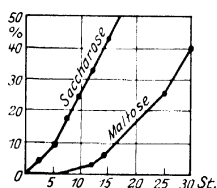


Abb. 4. Gärung durch Hefe M (18°).

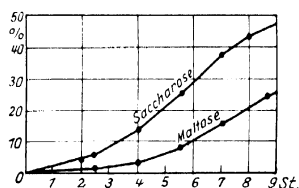


Abb. 5. Gärung durch Hefe II (18°).

Die Hefe II ist zwar maltasearm, aber sicher maltasehaltig. Ihr Maltasezeitwert (740) konnte zuverlässig bestimmt werden; die Gärung hat dabei keine Rolle gespielt und die Hydrolyse ist nicht wie bei den maltaseärmsten Hefen stehen geblieben.

Die Hälfte der Maltose wäre bei 30° und optimalem p_H in 24 1/2 Stunden hydrolysiert worden, während bei 18° ihre Vergärung 16 Stunden erforderte.

[224]

Brauerieihefe und Brennereihafen, bei 30°.

Hefe M (26. I.), 0,1 g trocken, mit Saccharose und Maltose, 30°, ohne Schütteln (Abb. 6).

Minuten	30	60	160	270	380	450	600	780
Saccharose	3	22	54	104	148	161	183	220 ccm
Maltose	< 1	< 2	3	16	30	58	98	143 ccm

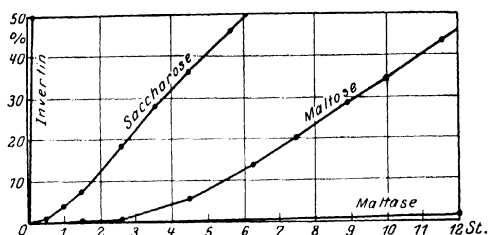


Abb. 6. Hydrolyse und Gärung von Saccharose und Maltose durch Hefe M (30°).

Unter gleichen Bedingungen erfordert die Hydrolyse von 50 % Rohrzucker 10 Minuten, die Vergärung 6 Stunden, die Hydrolyse von 50 % Maltose 900 Stunden, die Vergärung 13 Stunden.

Hefe II (12. II.), 0,2 g trocken, mit Saccharose und Maltose, 30°, ohne Schütteln (Abb. 7).

Minuten	30	60	90	120	150	180	360	615
Saccharose	3,5	15	29	44	58	77	150	222 ccm
Maltose	1	0,5	1,4	2,5	3,6	4,6	9,4	142 ccm

Für den Rohrzucker ist das Verhältnis zwischen Hydrolysen- und Gärzeit daselbe wie im letzten Beispiel; für 50 % der Maltose würde die Hydrolyse $2\frac{1}{2}$ mal soviel Zeit erfordern als diese Vergärung. Während die Hefen M und II bei 18° den Rohrzucker gleich rasch vergären, wirkt bei 30° die Rasse II langsamer, der Temperaturkoeffizient der Gärung ist hier ungünstiger, daher erfordert die Vergärung von 50 % Rohrzucker durch die doppelte Menge Hefe II dieselbe Zeit wie durch M. [225] Bei der Maltose ist in Anbetracht des langsamen Gärungsanfangs nicht zu erwarten, daß die doppelte Hefe in der halben Zeit vergärt. In der Tat ist die Maltose-

vergärung durch Hefe II bei 30° im Vergleich zur Wirkung bei 18° und zu der von M ungünstig.

Aus diesen Gärversuchen, in denen die Bedingungen noch nicht die günstigsten und nicht wie im folgenden Abschnitt gleichmäßig waren, sollen keine weitgehenden Schlüsse gezogen werden; die Beispiele dürften aber schon die Verschiedenheit der Hefen bei der Vergärung der beiden Zucker kennzeichnen. Die Hefe II erscheint als verhältnismäßig ungünstig für Gärung in der Wärme.

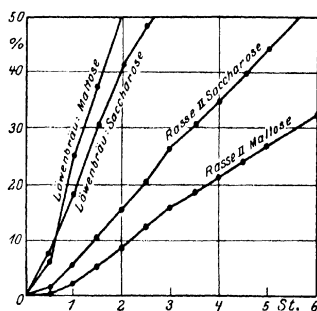


Abb. 7. Vergleich der Gärung durch Brennerhefe II und Bierhefe.

Löwenbräuhefe (18. II.), 0,2 g trocken, 30°, ohne Schütteln (Abb. 7).

Minuten	30	60	90	120	150	180	270	24 Stunden
Saccharose	22	54	88	118	139	156	200	260 ccm (= 90 %)
Maltose	19	70	108	142	167	187	224	258 ccm (= 90 %)

Die Maltose wird durch die Bierhefe rascher vergoren als Rohrzucker, dieser doppelt so rasch als durch Rasse II. Unter gleichen Bedingungen erfordert die Hydrolyse von 50 % Saccharose ungefähr 5 Minuten, die Vergärung $2\frac{1}{2}$ Stunden; [226] die Hydrolyse der halben Maltose 1 Stunde, die Vergärung ohne Schütteln 2 Stunden, mit Schütteln 80 Minuten.

Brauereihefe und Brennerieihen bei 30° unter Schütteln.

Unter den endgültigen Bedingungen der Halbgärbestimmung wurde die Maltosegärung durch Brauereihefe und durch die uns zugänglichen Brennerieihen verglichen, also durch Hefen von hohem, niedrigem und spurenweisem Maltasegehalt (Tabelle 2 und Abb. 8). Die Halbgärzeiten liegen weit auseinander. Die Löwenbräuhefe erforderte 80 Minuten, die Brennerieihen 3fache bis 15fache Zeit. Wenn von der Bierhefe der Malzzucker zur Hefe vergoren ist, hat die Gärung bei den die Maltase entbehrenden Hefen noch nicht begonnen. Wenn die Bierhefe über 80 % vergoren hat, erreicht die Gärung bei der Preßhefe von Sinner 2 %, bei der österreichischen Spiritushefe 1 %. Wenn die Rasse XII 80 ccm Kohlensäure entwickelt hat, ist aus der Gärung mit Hefe M erst 1 ccm entbunden.

Tabelle 2.
Bestimmung der Halbgärzeiten von Bier- und Brennerieihen für Maltose bei 30° .

Stunden	Löwenbräuhefe ccm	Brennerieih hefe XII ccm	Dänische Brennerieih hefe ccm	Brennerieih hefe M 7. III. ccm	Sinnerhefe ccm	Wiener Hefe ccm
$\frac{1}{2}$	5.3	1.3	1.5	—	—	—
1	111	35	27	—	—	—
2	204	80	61	1	1	> 1
3	238	120	97	28	6	3
4	—	160	132	51	11	8
6	—	215	166	97	33	18

Die folgende Zusammenstellung vergleicht die Zeiten der halben Gärung und der halben Hydrolyse. Bei den maltaschaltigen, aber maltasearmen Hefen (Rasse XII und dänische Hefe) kommen die Halbgärzeiten den Zeiten der halben Hydrolyse nahe.

[227]

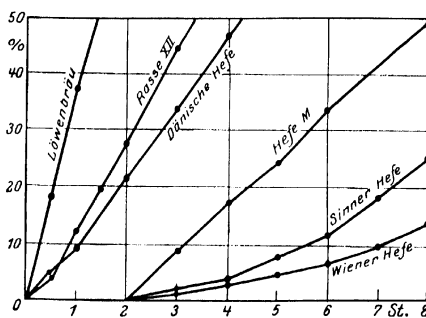


Abb. 8. Bestimmung der Halbgärzeit für Maltose bei 30° .

	Löwenbräuhefe	Brennereihefe XII	Dänische Brennereihefe	Brennereihefe M	Wiener Hefe
Halbe Hydrolyse	60	Anfangsw. 760 Endw. 300	320	16000	25000 Minuten
Halbe Gärung	80	204	254	486	1200 Minuten

III. Direkte und indirekte Maltosegärung.

Für Maltose und andere Polysaccharide außer Rohrzucker nahm man früher direkte Vergärbarkeit an. Die Untersuchungen von E. FISCHER und P. LINDNER¹ haben indessen zu der Anschauung² geführt, „daß jeder Mikroorganismus, welcher ein Polysaccharid zu vergären vermag, auch ein die Spaltung dieses Polysaccharids auslösendes Enzym enthält, und daß die Vergärung immer erst indirekt — d. h. nach primär erfolgter Zerlegung in gärfähige Monosaccharide — erfolgt“. Diese [228] Annahme wird als bewiesen betrachtet¹). Für die Maltose spricht sie E. F. ARMSTRONG²) folgendermaßen aus: „Maltose is fermented only by those yeasts which contain maltase, and then not until inversion has been brought about by the enzyme.“

Aus den oben stehenden Beobachtungen ergibt sich, daß die Maltase auch ohne vorangehende Hydrolyse vergärbar ist. Ebenso läßt sich, wie in einer demnächst zu veröffentlichenden Untersuchung von R. WILLSTÄTTER und GERTRUD OPPENHEIMER gefunden wurde, Milchsucker direkt vergären.

Bei der Beobachtung des zeitlichen Verlaufs der Maltosegärung begegnen wir dreierlei Fällen. Durch Münchener Brauereihefe wird die Maltose rascher oder gleich rasch wie Rohrzucker vergoren, die 50proz. Hydrolyse der Maltose verläuft hier etwas rascher als die Gärung. Die maltasearmen, aber sicher maltasehaltigen Brennereihefen, die Hefen II und XII des Berliner Instituts für Gärungsgewerbe und die dänische Hefe, bewirken hingegen Halbgärung der Maltose etwas rascher als die halbe Hydrolyse. Die praktisch maltasefreien Brennereihefen endlich, nämlich die Berliner Hefe M und zwei dem Handel entnommene, vergären die Maltose in Zeiten, in denen die Hydrolyse gar keine Rolle spielt.

Durch diesen Vergleich der Gär- und Hydrolysegeschwindigkeit wird bewiesen, daß gewisse Hefen, und zwar für die Vergärung der Maltose im großen Maßstab angewandte, die Maltose ausschließlich direkt vergären.

Während bei den praktisch maltasefreien Hefen die Vergärung auffallend langsam einsetzt, ist bei den Brennereihefen mit niedrigem Maltasegehalt der Gärbeginn rasch und der zeitliche Verlauf gleichmäßiger. Die Beobachtungen sprechen dafür, daß hier die Spaltung des Zuckers durch die Maltase, [229] also die indirekte Gärung,

¹ Ber. d. Deutsch. chem. Ges. Bd. 28, S. 984 u. 3034 [1895]; E. FISCHER, Diese Zeitschr. Bd. 26, S. 60 [1898], und zwar S. 72.

² V. MEYER und P. JACOBSON, Lehrbuch der organischen Chemie, 2. Auflage, Bd. I, 2. Teil [1913], S. 1001.

¹) Auch quantitative Beobachtungen an maltasearmen Hefen ließen sich bisher damit in Einklang bringen, vgl. A. SLATOR (a. a. O.) und besonders H. EULER und G. LUNDEQUIST, Diese Zeitschr. Bd. 72, S. 97 [1911].

²) The simple Carbohydrates and the Glucosides, 3. Ed., London 1919, S. 102.

der direkten zu Hilfe kommt. Direkte Gärung ist auch bei diesen Hefen nach dem Verhältnis der Geschwindigkeiten von Spaltung und Gärung anzunehmen.

Selbst bei der maltasereichsten, Maltose sehr rasch vergärenden Bierhefe, läßt die Geschwindigkeitsmessung darauf schließen, daß direkte Vergärung der Maltose neben der indirekten erfolgt. Während nämlich bei dem halben Umsatz die Hydrolyse noch der Gärung etwas vauseilt, kehrt sich dieses Verhältnis bei weiterem Fortgang der Gärung bald um. Die Gärgeschwindigkeit wird bis über 80% Vergärung annähernd durch eine Gerade ausgedrückt, die Kurve der Hydrolyse fällt aber stark ab. Die Gärung wird also nicht durch die Hydrolyse limitiert.

	Hydrolyse	Gärung
50 %	60	80 Min.
80 %	250	140 Min.

Voraussetzung dieser Betrachtungen ist die Zuverlässigkeit unserer Maltasebestimmung. Während Invertin nach einem großen Beobachtungsmaterial sicher bestimmt werden kann, ist die Maltasebestimmung dadurch rückständig geblieben, daß die Bildung von Säure beim Abtöten der Hefe und die geeignete Wasserstoffionenkonzentration nicht berücksichtigt wurde. Nach dem analytischen Verfahren, das auf der raschen Verflüssigung der Hefe durch Essigester, Neutralisation der entstehenden Säure und Einstellung der für die Maltase optimalen Wasserstoffzahl beruht, wird die Bestimmung der Maltase mit der nämlichen Sicherheit und Genauigkeit ausführbar, wie die des Invertins.

Ob nicht bei den maltasearmen Hefen vielleicht doch in der Maltasebestimmung eine Unsicherheit enthalten ist, prüfen wir durch Untersuchung der Hefe nach Vergärung der Maltose, ferner durch Maltasebestimmung in getrockneten Hefen und in ihren Auszügen.

[230] Die maltasearmen Hefen könnten eine Vorstufe, ein Zymogen der Maltase, enthalten und daraus im Laufe der Gärung Maltase bilden. Allein auch am Ende der Gärung war der Maltasegehalt nicht größer.

Die Hefe M (12. I.) bewirkte unter den Bedingungen der Maltasebestimmung (0,5 g Hefe [Trockengewicht], 50 ccm) in 450 Minuten Drehungsabnahme von $1,00^\circ$ entsprechend 15,6% Spaltung und einem Zeitwert von 2600. Nachdem 2 g feuchte Hefe 5 g Maltose in 24 Stunden zu über 90% vergoren hatten, wurde die Hefe abgesaugt, gewaschen und in der üblichen Weise wieder bestimmt. Nun betrug die Drehungsabnahme (0,45 g trockene Hefe, 50 ccm) in 100 Minuten $0,20^\circ$ entsprechend 3,1% Spaltung und einem Zeitwert von 3300.

Die Stadlauer Preßhefe (25. II.) bewirkte (0,6 g trockene Hefe, 50 ccm) in 400 Minuten eine Drehungsabnahme von $0,24^\circ$, entsprechend 3,9% Spaltung und einem Zeitwert von 12400. Wir ließen durch 0,88 g feuchte Hefe 1 g Maltose in 21 Stunden zu 73% vergären und wiederholten mit der zurückgewonnenen Hefe die Maltasebestimmung. In 170 Minuten betrug die Drehungsabnahme (0,24 g, 50 ccm) $0,06^\circ$, entsprechend 1% Spaltung und einem Zeitwert von 10000.

In lufttrockenem Zustand prüften wir die Hefe M (vom 26. I.), deren Zeitwert 13400 betrug. Die feingemahlene Hefe rief bei Gegenwart von Toluol in 15 Stunden und 20 Minuten (1 g, 50 ccm) Drehungsabnahme von $1,52^\circ$ hervor, entsprechend einer scheinbaren Spaltung von 23,7% und einem Zeitwert von auch nur 7000, der aber durch Gärung vorgetäuscht war. Denn die Bestimmung mit Fehlingscher Lösung bewies, daß kein Zuwachs an reduzierendem Zucker eingetreten, sondern daß ungefähr 19% Maltose vergoren waren, während sich aus der Drehungsabnahme bei der Maltasebestimmung ein Verlust von 14% Maltose berechnen würde.

Aus dieser Trockenhefe gewannen wir nach dem Neutralisationsverfahren einen Auszug; zwei Maltasebestimmungen ergaben in 46 Stunden 1,00 und in 38 Stunden 0,94° Drehungsabnahme entsprechend 15,6 und 14,7 % Spaltung und Zeitwerten von 13800 und 12100. In den beiden Fällen bestätigte die Zuckerbestimmung (gef. durch Reduktion 16 und 15 % Spaltung), daß wirklich Maltosespaltung, nicht wieder nur Vergärung eingetreten war.

Bei der Maltosegärung durch die Maltase entbehrenden Hefen ist weder unter der Voraussetzung, daß indirekte noch daß direkte Vergärung erfolgte, das Auftreten von Glucose in der gärenden Lösung zu erwarten. In der Tat ist auch keine Glucose in den Restlösungen bei unterbrochener Gärung aufgefunden worden. Es hat sich gezeigt, daß viel [231] Gärungszwischenprodukt darin vorkommt, dessen Natur mit der Hefe und den Gärbedingungen zu variieren scheint.

Bei einer Gärung mit der österr. Preßhefe wurden 73 % der theoretischen Kohlensäuremenge aufgefangen. Dann enthielt die Restlösung anstatt etwas mehr als 20 % der Maltose nach der polarimetrischen Bestimmung nur noch 3,2, nach der Bestimmung mit Kupferlösung 4,9 % Maltose. Die letztere Zahl ist wohl durch reduzierend wirkendes Zwischenprodukt erhöht. Berechnete man die polarimetrische und die Reduktionsbestimmung auf Glucose, so würde sich 7,8 % (polarimetrisch) und 2,6 % (durch Reduktion) ergeben, viel zu weit differierende Werte.

Bei einer Maltasebestimmung mit dieser Wiener Hefe trat trotz der Anwesenheit von Essigester deutliche Gärung ein. Nach der polarimetrischen Bestimmung waren nach 17 Stunden noch 49 % der Maltose übrig, nach der Analyse mit Fehlingscher Lösung nur 42 %.

Bei einer unterbrochenen Gärung mit der Hefe M war dagegen das Reduktionsvermögen der Gärungsrestlösung erheblich größer als der polarimetrische Wert. Nach Auffangen von 44 % des theoretischen Kohlendioxids entsprach das Drehungsvermögen der Restlösung einem Gehalt von nur 39,4 (statt über 50) % Maltose. Würde man den Restzucker nach dem Drehungsvermögen als Glucose berechnen, so käme man zu 97 % des zur Gärung angewandten Malzzuckers in Form von Glucose. Die Analyse der Restlösung mit Fehlingschem Reagens stimmte für einen Gehalt von 50 % Maltose; der zu hohe Wert dürfte durch reduzierend wirkendes Gärungszwischenprodukt zu erklären sein.

IV. Zur enzymatischen Eigenart der Hefen.

Die maltasefreien oder praktisch maltasefreien Hefe, mit denen wir uns befaßten, haben in den Brennereien große Bedeutung erlangt. Wenn man ihren enzymatischen Wert analysiert, ist es schwer begreiflich, welchen Umständen sie die angenommene Überlegenheit verdanken mögen.

Die Brennereihefe M des Berliner Instituts für Gärungsgewerbe wird in Märcker-Delbrücks Handbuch der Spiritusfabrikation¹ neben den Rassen II und XII zu den besten Zuchten gezählt. Sie wird als eine sog. „Mischhefe“ bezeichnet, „d. h. als Aussaat für ihre Gewinnung im großen dient in der Hefenzuchtanstalt ein Gemisch von 5 im Laboratorium in Reinkultur gezüchteten Heferassen, von denen jede bei näherem Studium wertvolle Eigenschaften gezeigt hat“.

[232] Nach G. ELLRODT¹) ist die Hefe M eine von W. HENNEBERG aus 5 Rassen zusammengestellte Mischung, worin Rasse II, die von P. LINDNER aus der Betriebshefe der Brennerei zu Gronowo rein gezüchtet wurde, und Rasse XII, die MATTIES rein gezüchtet hat, enthalten sind.

¹ 9. Auflage, Berlin 1908, S. 578.

¹) „Spiritusfabrikation“ in R. O. HERZOG, Chem. Technologie der organischen Verbindungen, Heidelberg 1912, S. 312.

Die wesentliche Verschiedenheit der Hefe M im Maltasegehalt gegenüber den Rassen II und XII ist mit dieser Angabe schwer in Einklang zu bringen. Es scheint, daß die Rassen II und XII in der Mischung unterdrückt worden sind.

In W. HENNEBERGS „Gärungsbakteriologisches Praktikum“² ist nur angegeben, daß die Hefe M aus 5 verschiedenen, sehr gärkräftigen Rassen bestehe, ohne daß die Komponenten genannt werden.

Der Vergleich der untergärigen Bierhefe, z. B. aus dem Löwenbräu in München, mit den untersuchten obergärigen spricht nicht zugunsten der ausgewählten Brennereihefen, deren enzymatischer Apparat zu ärmlich erscheint. In bezug auf Gärwirkung und Vollständigkeit der Vergärung auch bei Gegenwart von Alkohol ist die Bierhefe jenen Oberhefen überlegen.

Wir verglichen den Einfluß eines Gehalts von 10 Vol.-% Alkohol auf die Vergärung von Maltose durch Löwenbräuhefe und durch die Heferasse II. Die Gärwirkung der Brennereihefe war viel stärker gehemmt.

Löwenbräuhefe (0,88 g feucht = 0,2 g trocken) mit Nährstoffen;
20 ccm 5proz. Maltose, enthaltend 2 ccm Alkohol. 30°.

Stunden	ohne Alkohol ccm	mit Alkohol ccm
1 1/4	60	18
18 2/3	240	126
40		132

[233] Brennereihefe II (0,88 g feucht = 0,3 g trocken) mit Nährstoffen;
20 ccm 5proz. Maltose, enthaltend 2 ccm Alkohol. 30°.

Stunden	ohne Alkohol ccm	mit Alkohol ccm
1 1/4	18	1
18 2/3	225	22
40		32

Für die Systematik der Hefen hat schon E. CHR. HANSEN¹⁾ nachdrücklich das Verhalten gegen die verschiedenen Zuckerarten herangezogen, also den Gehalt des Pilzes an bestimmten zuckerspaltenden Enzymen. Als systematisches Prinzip schien dieser Gesichtspunkt ungeeignet zu sein, als DUBOURG²⁾ angab, daß invertinfreie Hefe beim Gewöhnen an Rohrzucker Invertin bilde, und daß Galaktose nicht vergärende Hefe durch Anpassung zum Vergären dieses Zuckers gebracht werden könne. Indessen hat eine sorgfältige Nachprüfung von A. KLOCKNER³⁾ diese von DUCLAUX⁴⁾

²⁾ Berlin 1909, S. 413.

¹⁾ „Über das Verhalten der Alkoholgärungspilze zu den Zuckerarten“, Meddelelser fra Carlsberg Laboratoriet, Bd. 2, Heft 5, S. 220 [1888] und Gesammelte theoretische Abhandlungen über Gärungsorganismen von E. CHR. HANSEN, Jena 1911, S. 226.

²⁾ Compt. rend. Bd. 128, S. 440 [1899].

³⁾ Compt. rend. d. Trav. du Laboratoire de Carlsberg, Bd. V, S. 58 [1903]; über Gewöhnung an Galaktose siehe P. LINDNER in H. EULER und P. LINDNER, Chemie der Hefe und der alkoholischen Gärung, Leipzig 1915, S. 29, und besonders das Kapitel „Hervorrufung einer latenten Enzymwirkung“ in H. v. EULER, Chemie der Enzyme, 2. Auflage, 1920, S. 293.

⁴⁾ Traité de microbiologie, Bd. III [1900].

betonten Angaben über Gewöhnung an Rohrzucker widerlegt und bestätigt, daß die Bildung bestimmter zuckerspaltender Fermente eines der beständigen Artmerkmale darstellt.

Der Gehalt an gewissen nicht allgemein verbreiteten Enzymen dürfte charakteristischer und vermutlich konstanter sein als die Eigentümlichkeit, ober- oder untergärig aufzutreten.

Damit die Pilzarten und Rassen durch ihren Gehalt an zuckerspaltenden und zuckervergärenden Enzymen erfolgreicher und vollkommener als bisher charakterisiert werden können, [234] ist es notwendig und anzustreben, die Analyse der Enzyme, vor allem ihre quantitative Bestimmung im Pilze selbst weiter auszubilden.

Die Zahl der Polysaccharid hydrolysierenden Enzyme ist, wie die voranstehenden Abhandlungen ergeben haben, größer als man annahm. Ein Ergebnis der vorliegenden Arbeit ist es, daß auch die Anzahl der Zymasen beträchtlich größer ist als man annahm, da zusammengesetzte Zucker ohne vorangehende Hydrolyse durch die Wirkung ganz spezifischer Zymasen vergoren werden. Da es maltasefreie *Saccharomyces*-arten gibt, die Maltose nicht vergären können (wie *Saccharomyces Marxianus* HANSEN, und *S. exiguus* HANSEN), und solche, die doch Maltose vergären, so ist der Unterschied im Fehlen oder Vorhandensein der spezifischen Maltose-zytmase zu suchen.

64. ÜBER LACTASEGEHALT UND GÄRVERMÖGEN VON MILCHZUCKERHEFEN.

Von **RICHARD WILLSTÄTTER** und **GERTRUD OPPENHEIMER**.

(Mitteilung aus dem Chemischen Laboratorium der Bayerischen Akademie der Wissenschaften in München.)

Mit 3 Abbildungen im Text.

(Der Redaktion zugegangen am 4. Oktober 1921.)

Um Enzympräparate aus Hefe genauer zu beurteilen, ist es nötig, die quantitative Analyse der kohlehydratspaltenden Enzyme zu vervollständigen. Wird diese Analyse, wie es für Saccharase seit langem gelungen ist, in jedem einzelnen Fall noch einen Schritt weitergeführt, nämlich die Bestimmung der enzymatischen Leistungen im Pilz selbst ausgeführt, dann ist die Möglichkeit vorbereitet, die Arten und Rassen der Hefen vollkommener als bisher durch ihren Gehalt an zuckerspaltenden und vergärenden Enzymen zu kennzeichnen. Für die einzelnen enzymatischen Komponenten des eigentlichen Zymasystems ist man freilich noch sehr weit von diesem Ziel entfernt. Die enzymatische Einrichtung der Hefe für Gärung läßt sich vorläufig nur als ein Ganzes durch die Messung des Gärverlaufes beobachten. Aber auch dieser kleine Teil der für die Zymase zu lösenden analytischen Aufgabe wird zur Charakterisierung der Hefen viel beitragen.

Eine Studie über die quantitativen Beziehungen zwischen kohlehydratspaltenden und vergärenden Enzymen hat vor kurzem zu dem Ergebnis geführt¹, daß gewisse Hefen, die in großem Maßstab für die Malzzuckervergärung angewandt werden, wenig [169] oder keine Maltase und reichlich Maltose unmittelbar vergärende Zymase enthalten. Die vorliegende Untersuchung behandelt nun die Frage, ob analog auch der Milchzucker von gewissen Hefen direkt vergoren wird.

Über die Kinetik der Hefelactase war noch zu wenig bekannt. Das Enzym wirkt optimal in neutralem Medium. Der zeitliche Verlauf der Milchzuckerspaltung weicht vom Gesetz der monomolekularen Reaktion stark ab und entspricht ganz der Maltose- und α -Glucosidhydrolyse durch die Hefenenzyme. Die Kefirlactase ist von der Emulsinlactase verschieden. Dies wurde schon von H. E. ARMSTRONG, E. F. ARMSTRONG und

¹ R. WILLSTÄTTER und W. STEIBELT, Diese Zs. Bd. 115, S. 211 [1921] (Abh. 63).

E. HORTON¹ wahrscheinlich gemacht durch den Nachweis, daß Kefirlactase durch Galaktose, Mandellactase durch Glucose gehemmt wird. Der Vergleich beider Lactasen hinsichtlich der Reaktionskinetik bestätigt ihre Verschiedenheit; denn in einer vor kurzem in dieser Zeitschrift veröffentlichten Arbeit* von R. WILLSTÄTTER und W. CSÁNYI „Zur Kenntnis des Emulsins“ ist die Mandellactase durch die optimale Wasserstoffzahl 4,2 bis 4,6 und durch den genau monomolekularen Verlauf ihrer hydrolytischen Wirkung gekennzeichnet worden.

In zahlreichen Kulturen dreier Milchezuckerhefen haben wir die Lactasewirkung quantitativ bestimmt. Sie differiert gemäß den Lactasezeitwerten 3000 bis 7 in sehr weiten Grenzen, ähnlich wie die Maltasezeitwerte von Brennerhefen. Überraschend finden wir die bei anderen Hefen noch nicht beobachteten großen Schwankungen bei annähernd gleichartig und fast zu gleicher Zeit gezüchteten Kulturen derselben Milchezuckerhefe; eher erklärlich sind die Differenzen, die beim Verändern der Nahrung auftreten. Auch das Gärvermögen für Lactose, Glucose und Galaktose ist auffallend ungleich. Die Milchezuckergärung durch Hefe von bekanntem Lactasewert weist keine Parallele, überhaupt gar keine Beziehung auf zwischen dem Gehalt der Hefe an kohlehydratspaltendem Enzym und an Zymasen.

Es ist kaum zu bezweifeln, daß in manchen Fällen der [170] Gärung von Milchezucker seine Spaltung vorangeht. Aber gewisser ist es, daß der Milchezucker ohne Spaltung vergoren werden kann. Es kommt vor, daß Lactose rascher gärt als das entsprechende Gemisch von Glucose und Galaktose, und es kommt vor, daß die Lactosegärung viel rascher verläuft als ihre Hydrolyse durch die nämliche Hefe unter optimalen Verhältnissen. Unterbricht man die Lactosegärung an einem früheren oder späteren Punkt, so trifft man in der Zuckerrestlösung keine Monose an, auch nicht im Versuch mit lactasereicher Hefe, während es ein leichtes ist, bei der Gärung des Rohrzuckers schon bald seine beiden Komponenten in der Zuckerlösung zu finden.

Bestimmungsmethode.

Die Wirkung der Lactase soll entsprechend derjenigen von Maltase und α -Methylglucosidase durch den Zeitwert in Minuten gemessen werden, welche 1 g trockene Hefe oder die dieser Menge entsprechende Enzymlösung brauchen würde, um bei 30° und optimalem p_H in 50 ccm Lösung 2,5 g Lactose (Hydrat) zu hydrolysieren. Als günstige Wasserstoffzahl wird mit Vorbehalt ungefähr 7 angenommen. Sie wird mit 10 ccm Phosphatpuffer nach SÖRENSEN im Verhältnis von 3,8 prim.: 6,2 sek. Salz eingestellt. Es schien zweckmäßig zu sein, eine große Puffermenge anzuwenden, z. B. $\frac{1}{3}$ -molares Phosphat, d. i. 360 mg $\text{Na}_2\text{HPO}_4 \cdot 2\text{H}_2\text{O} + 175 \text{ mg } \text{KH}_2\text{PO}_4$.

Für alle Versuche diente wasserhaltiger Milchezucker von $[\alpha]_D = +52,53^\circ$ ¹⁾. Seine Reinheit wurde durch jodometrische Bestimmung nach WILLSTÄTTER und SCHUDEL bestätigt, die wie für Glucose auch für Lactose und Maltose anwendbar ist.

¹ Proc. Roy. Soc., Ser. B, Bd. 80, S. 321 [1908].

* Abh. 77.

²⁾ Übereinstimmend mit E. v. LIPPMANN, Die Chemie der Zuckerarten, 3. Aufl., S. 1528.

0,1500 g Lactose erforderten 8,31 cem $\frac{1}{10}$ -Jod; gef. 0,1496 g.
0,0750 g 4,16 cem $\frac{1}{10}$ -Jod; gef. 0,0749 g.

Da die jodometrische Analyse durch die stickstoffhaltigen Verbindungen in den Lactaselösungen unanwendbar gemacht wird und die polarimetrische Bestimmung geringe Ausschläge gibt, analysieren wir die Gemische von Lactose und ihren [171] Komponenten in allen Fällen mit der Kupfermethode unter den Bedingungen von BERTRAND¹. Unter den Verhältnissen der enzymatischen Lactosespaltung ermittelten wir Kupferwerte von 10 zu 10% Spaltung, indem wir 5proz. Lösungen der Lactose (wasserhaltig) und der äquimolekularen Gemische von Glucose und Galaktose in den verschiedenen Verhältnissen aus Büretten in 25-cem-Kolben einfließen ließen, woraus nach Erwärmen auf 30° 5 cem entnommen und auf 100 cem aufgefüllt wurden. Zur Bestimmung dienten 20 cem. Der Bestimmungsfehler überschreitet nicht $\pm 0,05$ cem Permanganat, aber dieser Differenz entspricht schon ein Unterschied von $\pm 2,5\%$ Lactosespaltung.

Tabelle 1. Kupferzahlen der Gemische von Lactose und Glucose + Galaktose.

Lactose cem	Glucose + Galaktose cem	Perm. (0,160 n) cem	Kupfer mg		Kupfermittelwert mg
1,0	0	6,10; 6,15	62,1; 62,6		62,35
0,9	0,1	6,30; 6,35	64,1; 64,6		64,35
0,8	0,2	6,60; 6,65	67,2; 67,7		67,45
0,7	0,3	6,90; 6,90	70,2; 70,2		70,2
0,6	0,4	7,15; 7,15	72,8; 72,8		72,8
0,5	0,5	7,45; 7,50	75,8; 76,3		76,15
0,4	0,6	7,65; 7,70	77,9; 78,4		78,15
0,3	0,7	8,00; 8,00	82,3; 82,3		82,3
0,2	0,8	8,38; 8,38	85,3; 85,3		85,3
0	1,0	9,00; 9,00	91,6; 91,6		91,6

Die Versuche mit Lactase wurden demgemäß so angesetzt, daß wir die 10proz. Lösungen von Lactose (25 cem) mit 10 cem $\frac{1}{3}$ mol. Phosphatmischung, mit Enzym und Wasser auf 50 cem brachten und die Reaktion bei 30° stattfinden ließen. Proben von 5 cem wurden entnommen und zum [172] Abbrechen der Enzymreaktion in mit 5 cem 2n-Soda beschickte Meßkolben eingetragen, um ein Fünftel zur Kupferbestimmung anzuwenden. Der Sodazusatz ist ohne Einfluß auf die Permanganatmengen.

Das p_{H-} Optimum prüften wir bisher nur mit verflüssigter Hefe, noch nicht mit Lactaselösungen, da die schwierig wachsenden Kulturen uns nur in geringen Mengen zur Verfügung standen und da sie oft enzymarm waren. Die Hefen wurden unter den Bedingungen der Maltasebestimmung von WILLSTÄTTER und STREIBELT angewandt, nämlich mit abtötenden Lösungsmitteln verrieben, worauf man die entstandene Säure vorsichtig mit 1proz. Ammoniak neutralisierte. Eine Unsicherheit in diesen Ver-

¹ BERTRAND und THOMAS, Guide de chimie biolog., II. Aufl., S. 85 [1913]; ABDERHALDEN, Handb. d. biochem. Arbeitsmeth., I. Aufl., II. Bd., S. 181.

suchen bestand darin, daß die Hefen und zwar besonders die lactasearmen große Widerstandsfähigkeit hinsichtlich ihres Gärvermögens zeigten. Es kam öfters vor, daß auch nach der Verflüssigung durch das Zellgift die Gärwirkung auf Milchzucker noch bedeutend und anhaltend war. Damit hängt vielleicht auch die scheinbar ungleiche Geschwindigkeit der Lactosespaltung bei Anwendung verschiedener abtötender Mittel zusammen.

Vergleich neutraler und spurenweise saurer Reaktion. 1,5 g *S. fragilis* von 25 % Trockengehalt wurden mit Chloroform verflüssigt. Bei $p_{\text{H}} \approx 6,5$ betrug in 6 Stunden die Spaltung (75,9 mg Cu) 49 %, entsprechend dem Zeitwert 68, bei $p_{\text{H}} \approx 7$ erreichte sie denselben Grad (75,9 mg Cu) in 5 Stunden gemäß dem Zeitwert 52.

Neutrale und spurenweise alkalische Reaktion. Eine andere Kultur (1 g, 25 % Trockengewicht) derselben Hefe und zwar unsere lactasereichste von *S. fragilis* wurde teils mit Chloroform, teils mit Essigester verflüssigt.

$p_{\text{H}} \approx 7$. Versuch mit Chloroform.

Nach 2 Stunden 75,3 mg Cu, entsprechend 47 % Spaltung und Zeitwert 17.

Versuch mit Essigester.

Nach 2 Stunden 71,4 mg Cu, entsprechend 35 % Spaltung und Zeitwert 26.

$p_{\text{H}} \approx 7,3$. Versuch mit Chloroform.

Nach 2 Stunden 74,3 mg Cu, entsprechend 44 % Spaltung und Zeitwert 20.

Versuch mit Essigester.

Nach 2 Stunden 70,4 mg Cu, entsprechend 31 % Spaltung und Zeitwert 38.

[173] Hiernach scheint neutrale Reaktion etwas günstiger zu sein als schwach saure und als spurenweise alkalische.

Proportionalität von Reaktionsgeschwindigkeit und Enzymmenge ist in den von E. F. ARMSTRONG¹ veröffentlichten Versuchen nicht erreicht worden. Wir fanden gleichfalls bei Versuchen mit wenig Lactase und sehr langer Dauer zu geringen Umsatz, offenbar deshalb, weil das empfindliche Enzym verdarb. Indessen fanden wir im engeren Bereich (1:2) genau bestätigt, daß die Zeiten gleichen Umsatzes sich umgekehrt wie die Enzymmengen verhalten². Dafür war die Lactaselösung aus *S. fragilis* durch Verflüssigung, Neutralisieren und Verreiben mit Sand dargestellt; 5 ccm (Zeitwert 520) entsprechen 0,23 g trockener Hefe.

5 ccm Enzym bewirkten in 4 Stunden in 50 ccm 14 % Spaltung; gef. 65,4 mg Cu.

10 ccm Enzym bewirkten in 2 Stunden in 50 ccm 14 % Spaltung; gef. 65,4 mg Cu.

In ihrem zeitlichen Verlauf entspricht die Lactasewirkung weitgehend den vor kurzem untersuchten³ Reaktionen der Hefemaltase und α -Methylglucosidase. Diese drei in neutralem und spurenweise saurem Gebiet optimal verlaufenden Hydrolysen zeigen einen vom Gesetz der monomolekularen Reaktion stark abweichenden Verlauf.

¹ Proc. Roy. Soc. Bd. 73, S. 500 [1904].

² Bei der Bestimmung der Lactasezeitwerte waren wir öfters genötigt, mit zu kleinen Hefemengen zu arbeiten und die Berechnung unter Voraussetzung einer in weiteren Grenzen geltenden Proportionalität auszuführen.

³ Diese Zs. Bd. 110, S. 232 [1920] und Bd. 115, S. 199 [1921] (Abh. 61 und 76).

Die Geschwindigkeitskonstante fällt⁴ mit fortschreitender Reaktion regelmäßig und bedeutend ab. Die Tab. 2 stellt einen Versuch dar mit Lactoselösung vom Zeitwert 75 aus *S. fragilis*, einer Kultur vom Zeitwert 60; [174] die Lactose wurde in ihrer 5proz. Lösung während 9 Stunden zu 87% gespalten. Dieses Beispiel liegt der Reaktionskurve (Abb. 1) zugrunde, mittels deren aus den beobachteten Milchzuckerspaltungen die Zeiten der 50proz. Hydrolyse abgeleitet wurden.

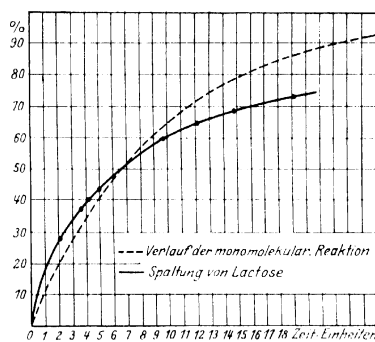


Abb. 1. Zeitlicher Verlauf der Lactosespaltung.

Tabelle 2. Zeitlicher Verlauf der Lactosespaltung. (30°, pH = 7; 5proz. Lactose; Lactase dargestellt aus 0,8 g *S. fragilis*.)

Zeit Minuten	Cu mg	Spaltung %	$10^5 \lg \frac{a}{a-x}$
0	62,4	0	
30	60,4	28	476
52	71,9	37	386
60	72,6	40	370
70	73,9	43	349
80	75,2	47	345
90	75,8	49	325
110	77,1	55	315
135	78,8	62	311
172	80,3	65	265
210	81,8	69	243
270	83,3	73,5	214
300	85,8	84	204
550	87,3	87,5	182

[175]

Lactasegehalte der Hefen.

Lactase hat zuerst M. W. BEIJERINCK¹⁾ in Kefir- und in Käsehefe nachzuweisen versucht, aber seine Beweisführung hat keine Anerkennung gefunden. Seine beiden Hefen, *Saccharomyces Kefir* und *S. Tyrocola* werden übrigens von A. JÖRGENSEN²⁾ zu den Nichtsaccharomyceten gezählt, wie man auch die schon früher beschriebenen Milchzuckerhefen von E. DUCLEAUX³⁾ und von L. ADAMETZ⁴⁾ als Torulaarten auffaßt.

⁴ Zu diesem Ergebnis ist schon 1906 H. P. BARENDRECHT (Zs. phys. Chem. Bd. 54, S. 367 [1906]) hinsichtlich der Kinetik von Kefirlactase gekommen; unsere Reaktionsbedingungen sind den seinigen ähnlich, nur ist bei BARENDRECHT die angewandte Hefemenge nicht bestimmt.

¹⁾ Zbl. f. Bakteriologie und Parasitenkunde Bd. 6, S. 44 [1889].

²⁾ Die Mikroorganismen der Gärungsindustrie. 5. Aufl. Berlin 1900, S. 406.

³⁾ Ann. Inst. Pasteur Bd. 1, S. 573 [1887] und Bd. 3, S. 201 [1889].

⁴⁾ Zbl. f. Bakt. u. Parasitenk. Bd. 5, S. 116 [1889].

Den Nachweis von Lactase hat zuerst EMIL FISCHER⁵ mittels der Osazonmethode erbracht. Er stellte aus Kefirkörnern, am besten nach späteren Angaben aus frisch von der Molkerei bezogenen und gewaschenen, durch zweitägige Einwirkung von Toluolwasser bei 20 bis 23° eine Enzymlösung dar, die bei 30 bis 35° in 20 Stunden eine reichliche Menge Milchzucker spaltete. Diesen Versuch wiederholte FISCHER, wobei aber nur ziemlich schwache Wirkung zu beobachten war, mit dem wäßrigen Auszug einer aus der Berliner Versuchs- und Lehrbrauerei stammenden reinen Milchzuckerhefe, die zuvor lufttrocken mit Glaspulver sorgfältig zerrieben werden mußte. Viel wirksamer war bei Gegenwart von Chloroform die Milchzuckerhefe selbst. Die Autolyse der Hefe hat also nur geringe Lactaseausbeute geliefert. Weitere Anhaltspunkte über Ausbeuten an gelöster Lactase und Angaben über Lactasegehalte von Hefen scheint die Literatur nicht aufzuweisen.

[176] Kefir in frischem Zustand war für uns unzugänglich. Kefirkörner des Handels erwiesen sich als verdorben. Aus dem Orient bezogen wir ein besseres Material, dessen Alter aber auch zweifelhaft war. Diese Kefirkörner bewirkten wohl Milchzucker-gärung, aber sie lieferten uns, nach den Angaben der Literatur mit Wasser bei Gegenwart von Toluol behandelt, in mehreren Versuchen gar keine Lactase in Lösung.

Für unsere Lactasebestimmungen kamen daher nur frische Reinkulturen von Milchzuckerhefen in Betracht. Für die meisten Versuche diente der im Laboratorium von A. JÖRGENSEN entdeckte, zu den echten Saccharomyceten zählende *S. fragilis* JÖRGENSEN¹⁾ und zwar eine Reinkultur, die von Herrn Dr. F. OEHLKERS, Assistent des gärungsphysiologischen Laboratoriums der Akademie für Landwirtschaft in Weihenstephan, aus dem Laboratorium von Prof. JÖRGENSEN in Kopenhagen bezogen und in Hefewasser mit Lactosezusatz weiter gezüchtet war. Von Herrn Dr. OEHLKERS, dem wir für seine freundliche Unterstützung zu Dank verpflichtet sind, erhielten wir von Zeit zu Zeit Reinkulturen des Pilzes, auf Watte geimpft, die wir mit wiederholt sterilisiertem und filtriertem Hefedekokt unter Zusatz von 7 bis 10% Lactose bei 26° weiterzüchteten. In günstigen Fällen betrug die Ausbeute in 14 Tagen in 3 Kolben von etwa 3 l Inhalt zusammen 8 bis 20 g. Sie war manchmal etwas besser, wenn statt der Hefedekochung sterilisierte Bierwürze unter Zusatz von Milchzucker angewandt wurde, aber die so gezogene Hefe scheint ärmer an Lactase zu sein.

Ferner untersuchten wir zwei Milchzuckerhefen, die das Berliner Institut für Gärungsgewerbe zur Verfügung stellte, bezeichnet Sp. 60a und Sp. 102. Aus den Agarkulturen wurde die Hefe in der wissenschaftlichen Station für Brauerei weitergezüchtet, deren Direktor, Herr Prof. Dr. LÜERS, uns in dankenswerter Weise unterstützt hat.

⁵ Chem. Ber. Bd. 27, S. 2985 [1894] und Bd. 27, S. 3479 [1894]; E. FISCHER und E. F. ARMSTRONG, Chem. Ber. Bd. 35, S. 3144 [1902]; E. FISCHER und G. ZEMPLÉN, Ann. d. Chem. Bd. 372, S. 254 [1910]. Die besten Angaben für Kefirlactase sind in der letzten Arbeit veröffentlicht. Eine etwas abweichende Vorschrift zu ihrer Darstellung gibt E. F. ARMSTRONG, Proc. Roy. Soc. Bd. 73, S. 500 [1904]. Ferner finden sich bemerkenswerte Angaben über Züchtung von Kefirhefe in Molken und Darstellung einer Lactaselösung bei H. P. BARENDRECHT, Zs. physik. Chem. Bd. 54, S. 367 [1906].

¹⁾ A. JÖRGENSEN, Die Mikroorganismen in der Gärungsindustrie, S. 377.

Als Kulturflüssigkeit diente teils anorganische Nährlösung mit Zusatz von Pepton [177] und Zucker, teils kalt bereiteter Malzauszug oder, anscheinend am günstigsten, eine Mischung beider mit Zusatz von 10 % Milchzucker. Die beiden Hefen wuchsen sehr langsam, im besten Fall betrug die Ausbeute in 2 Wochen 2,5 bis 3 g.

In frischer Hefe läßt sich Saccharase ganz ebenso wie in wäßriger Lösung quantitativ bestimmen, dabei bedingt es keinen erheblichen Unterschied, ob man mit Zellgiften die Gärung ausschließt oder nicht, sie macht sich in der kurzen Zeit und bei der niederen Temperatur der Bestimmung nicht störend bemerkbar. Dagegen läßt sich Lactase ebenso wenig wie Maltase ohne besondere Maßnahmen in frischer Hefe oder in abgetöteter bestimmen. Die Methode der Maltasebestimmung in Hefe von WILSTÄTTER und FREIBELT¹, die auf rascher Verflüssigung der Hefe mit abtötenden Mitteln, Neutralisieren der auftretenden Säure und Einstellen der günstigen Wasserstoffzahl beruht, ließ sich auf Lactase übertragen und gab Werte, die nach der Erfahrung als wahrscheinlich anzusehen sind.

Wird die Hefe mit dem abtötenden Mittel sorgfältig verrieben, so tritt im allgemeinen keine Gärung mehr ein, aber Ausnahmen kamen vor, sogar nach zweitägiger Einwirkung von Chloroform und Toluol. Darauf muß man sorgfältig achten. Wenn bei maltasefreien oder maltasearmen Hefen die Gärwirkung manchmal hartnäckig andauert, so wird das Vorhandensein einer kleinen Maltasemenge oder ein Plus von Maltase vorgetäuscht. Bei der Lactase wird durch Gärung der Zeitwert im entgegengesetzten Sinne entstellt, so daß er zu niedrig ausfällt. Es wäre am besten, die Analyse so zu vervollkommen, daß nach der Zeitwertbestimmung die Hydrolyse bis zum Ende weitergeführt würde, wobei ein Zuckerverlust durch Gärung nicht unbemerkt bliebe.

Die Bestimmung wurde wie für Maltase ausgeführt. 1 g frische Hefe von bestimmtem Trockengewicht (besser ein Mehrfaches davon) verreiben wir in einem Bechergläschen mit dem Glasstab mit 3 bis 4, selten etwas mehr Tropfen Chloroform 4 bis 5 Minuten lang, bis die Verflüssigung vollkommen ist. Die [178] Hefe wird mit 5 ccm Wasser verdünnt und mit 1 proz. Ammoniak neutralisiert, wovon meist einige Zehntel bis zu 1 ccm erforderlich sind. Dann spült man die Hefe quantitativ mit Lactose und Puffer in ein Meßkölbchen.

Die Lactasezeitwerte unserer Hefen, die auf der folgenden Seite in der Tab. 3 zusammengestellt sind, bewegen sich ähnlich wie die Maltasezeitwerte der früher untersuchten in weiten Grenzen. Die günstigsten Kulturen des *S. fragilis* und der Berliner Milchzuckerhefe 60a übertreffen in den Lactasezeitwerten von ungefähr 10 bis 20 die Maltosespaltung der besten bisher analysierten Brauerei- und Brennereihefen. Aber die Lactasewerte sind merkwürdig schwankend. Sie hängen vom physiologischen Zustand der Hefe in einer noch nicht zu erklärenden Weise ab, wahrscheinlich haben die Kulturbedingungen, namentlich die Nahrung Einfluß darauf. Es wird durch die quantitative Analyse der enzymatischen Leistungen künftig möglich sein, diese Beziehungen zu untersuchen.

¹ Diese Zs. Bd. 111, S. 157 [1920].

Lactaselösungen.

Nach älteren Angaben soll frische, d. h. nicht getrocknete Hefe zwar Invertin, aber nicht Maltase und Lactase an Wasser abgeben. „Es gilt indessen für alle diese Enzyme, daß sie nicht nur von der lebenden, sondern auch von der abgetöteten, aber noch unversehrten Hefezelle zurückgehalten werden. In allen Fällen bildet für sie die Zellmembran eine schützende Schicht. Sie muß entweder mechanisch, viel schwerer als angenommen wurde, oder durch enzymatischen Abbau zerstört werden.“ Wie nach diesem Ergebnis einer Untersuchung von R. WILSTÄTTER und F. RACKE¹ die früheren Anschauungen hinsichtlich der Exosmose des Invertins zu korrigieren sind, so ist andererseits auch die Angabe nicht stichhaltig, daß Lactase und Maltase im Gegensatz zum Invertin nur nach Trocknung der Hefe mit Wasser ausgezogen werden. Für die Maltase ist bereits vor kurzem nachgewiesen worden, daß sie aus Hefe ohne ihre Trocknung herausgelöst werden kann, wenn die auftretende

[179] Tabelle 3. Zeitwerte einiger Milchzuckerhefen.

Nr.	Datum	Hefe	Nährlösung	Menge g	Trocken- gehalt %	Ver- suchs- zeit Min.	Cu mg	Spal- tung %	Lactase- zeitwert
1	1921 11. III.	S. fragilis	Hefedekokt	0,75	25	$\left\{ \begin{array}{l} 300 \\ 420 \end{array} \right.$	$\left\{ \begin{array}{l} 75,9 \\ 78,9 \end{array} \right.$	$\left\{ \begin{array}{l} 49 \\ 62 \end{array} \right.$	$\left\{ \begin{array}{l} 52 \\ 50 \end{array} \right.$
2	10. V.	0,5	25	120	75,3	47	17
3	5. VII.	1,0	30	240	77,3	55	60
4	17. VI.	..	Bierwürze	0,25	28	$\left\{ \begin{array}{l} 39,30 \\ 57,00 \end{array} \right.$	$\left\{ \begin{array}{l} 65,6 \\ 66,4 \end{array} \right.$	$\left\{ \begin{array}{l} 14 \\ 17 \end{array} \right.$	$\left\{ \begin{array}{l} 2880 \\ 2700 \end{array} \right.$
5	22. VI.	Dieselbe Probe, vom Gären zurückgewonnen		0,25	28	440	64,4	13	2880
6	1. VII.	S. fragilis	Bierwürze	0,5	29	3600	60,9	29,5	1560
7	11. VII.	1,0	29	285	68,9	24,5	300
8	18. VII.	0,8	33	1440	72,4	39	620
9	6. V.	Berlin Sp. 60a	anorg. Nährlös. mit Pepton	0,25	30	$\left\{ \begin{array}{l} 45 \\ 120 \end{array} \right.$	$\left\{ \begin{array}{l} 69,3 \\ 77,4 \end{array} \right.$	$\left\{ \begin{array}{l} 27 \\ 56 \end{array} \right.$	$\left\{ \begin{array}{l} 11 \\ 7 \end{array} \right.$
10	24. V. 60a	kalter Malzauszug	0,25	25	$\left\{ \begin{array}{l} 120 \\ 240 \\ 480 \end{array} \right.$	$\left\{ \begin{array}{l} 67,7 \\ 70,8 \\ 77,3 \end{array} \right.$	$\left\{ \begin{array}{l} 21,5 \\ 33 \\ 55 \end{array} \right.$	$\left\{ \begin{array}{l} 35 \\ 34 \\ 25 \end{array} \right.$
11	25. VII. 60a	anorg. Nährlös. + Malzauszug	1,0	25	45	71,4	35	25
12	27. VII. 102	anorg. Nährlös. + Malzauszug	1,0	26	120	70,4	31	60

[180] Säure neutralisiert wird. Die früheren negativen Beobachtungen sind auf die in der abgetöteten Zelle entstehende Säure zurückzuführen, auf die zerstörende Wirkung, die sie auf die empfindlichen Enzyme ausübt, und auf die hemmende Wirkung, die den Nachweis der doch in Lösung vorhandenen, aber nur in neutralem Medium gut wirkenden Enzyme verhindert.

Für die Lactase gilt das Nämliche wie für Maltase. EMIL FISCHERS²) Angaben für das Verhalten reiner Milchzuckerhefe lauten: „Weder die frische, noch die an der

¹ II. Abhandlung, Liebigs Ann. der Chem. (im Druck).

²) Chem. Ber. Bd. 27, S. 3479 [1894], und zwar S. 3481.

Luft getrocknete Hefe gab an Wasser von 30° im Laufe von 20 Stunden das Milchwasserzuckerenzym ab, wohl aber fand dies statt, als die lufttrockene Hefe mit Glaspulver sorgfältig verrieben war.“

Es ist unerlässlich, die Auflösung der Enzyme aus den Pilzen mit quantitativen Analysen zu verfolgen. Man erkennt erst dann die Hindernisse, die zu überwinden sind, um Verfahren auszuarbeiten, die einigermaßen gleichmäßige Resultate geben. Dies gilt besonders dann, wenn die Beschaffenheit, der Enzymgehalt und die Widerstandsfähigkeit des Pilzes von Rasse zu Rasse und dann noch von Kultur zu Kultur wechselt, und es gilt besonders für die empfindlichen Enzyme, zu denen die Lactase zählt. Während bei der Invertindarstellung die Enzymausbeute im Extrakt + Heferückstand gewöhnlich gleich, unter Umständen sogar erheblich größer als im Ausgangsmaterial ist, pflegt die Bestimmung der Lactase in den Hefeauszügen + Rückständen Verluste anzuzeigen.

Um ohne Trocknung aus der Hefe Lactase zu isolieren, wurde die Hefe, nämlich 5 g *S. fragilis* (vom Zeitwert 300) in frischem Zustand durch Verreiben während etwa 10 Minuten mit 1 ccm Chloroform verflüssigt, dann mit 7 ccm Wasser verdünnt und vorsichtig mit 1proz. Ammoniak (1,1 ccm) neutralisiert. Im Laufe von 6 Stunden war die Flüssigkeit wieder merklich sauer, sie verbrauchte noch 0,3 ccm Ammoniak, dann entstand keine Säure mehr. Nach einem Tage, besser nach zwei bis drei Tagen, filtrierten wir die Lactaselösung ab; die Ausbeute, recht schwankend bei verschiedenen Versuchen, [181] betrug beispielsweise 39 (nach einem Tag) und 77 % (nach drei Tagen).

Es ist mühsamer und nicht ergiebiger, die enzymatische Freilegung zu ersetzen durch weitgehende Zerstörung der Zellstruktur des Pilzes¹. So verarbeiteten wir dieselbe Kultur von *S. fragilis* nach der gleichen Art und Weise der Verflüssigung und Neutralisation durch zweistündiges Verreiben mit etwas Kieselgur und viel Seesand (5 g Hefe, 1,5 g Gur, 20 g Sand). Dann schüttelten wir die Masse 30 Minuten lang mit Wasser (25 ccm) an und fanden im Filtrat eine Ausbeute von 58 % der Hefelactase.

	Lösung, entsprechend g Hefe	Versuchszeit Min.	Cu mg	Spaltung %	Zeitwert
Nach 1 Tag	0,54	270	67,4	20	780
Nach 2½ Tagen.	0,70	180	60,4	28	390
2 Stunden zerrieben	0,46	120	65,4	14	520

In einem Beispiel der Darstellung von Lactase aus luftgetrockneter Hefe ohne Zerkleinerung und ohne Toluolzusatz verarbeiteten wir 2 g getrockneten *S. fragilis* vom Zeitwert 60 mit 20 ccm Wasser unter sorgfältigem Neutralisieren (Tüpfeln auf Lackmus) der entstehenden Säure mit 1proz. Ammoniak. Dafür waren sogleich 0,4 ccm, nach 2 Stunden wieder 0,6, nach 6 weitere 0,6, nach im ganzen 22 Stunden noch 0,2 ccm erforderlich. Nach einem Tage trennten wir die Lactaselösung (16 ccm, entsprechend 1,6 g Hefe) mit der Zentrifuge ab und fanden in ihr 81 % der theoretischen Enzymmenge. Diese Lösung hat für die Bestimmung der Zeitkurve gedient.

¹ Vgl. dazu R. WILSTÄTTER und F. RACKE, Liebigs Ann. der Chem. Bd. 425, S. 1 [1920/21], und zwar S. 38.

Lösung aus 0,8 g trockener Hefe, Versuchszeit z. B. 90 Minuten, Cu 75,8 mg, Spaltung 49 %, Zeitwert 75.

Lactosegärung.

Die Gärwirkungen der Milchezuckerhefen bieten bei quantitativer Beobachtung ihres Verlaufs große Unregelmäßigkeiten, [182] die sich nur so verstehen lassen, daß die enzymatische Ausrüstung dieser Hefen in hohem Maße veränderlich ist. Die Verschiedenheiten des Gärverlaufs treten bei vergleichenden Versuchen mit Lactose, mit Gemischen von Glucose und Galaktose und mit den einzelnen Hexosen, am einfachsten mit der Glucose, zutage. Sie lassen sich erklären, wenn man annimmt, daß Lactase und die den Traubenzucker vergärende Zymase und eine direkt die Lactose vergärende Lactozymase ganz unabhängig voneinander, jede in ihrer wirksamen Menge veränderlich, nebeneinander in der Hefe auftreten. Man kann daher auch nur zu gleicher Zeit mit der nämlichen Hefeprobe ausgeführte Gärversuche mit den verschiedenen Zuckern zum Vergleich benützen, Versuche mit verschiedenen Kulturen vervollständigen nur das Bild von der veränderlichen Zusammensetzung des beteiligten Enzymgemisches.

Die Gärversuche wurden zumeist unter den von WILLSTÄTTER und STEIBELT¹ in der Arbeit über das Gärvermögen maltasearmer Hefen angegebenen Bedingungen untersucht (20 ccm 5proz. Lösung von Lactosehydrat, Glucose u. a., die 0,2 g trockener Hefe entsprechende Menge frischer Hefe, konstante Temperatur, gewöhnlich 30°, gelindes Schütteln, das nur bei den ersten Versuchen noch nicht durchgeführt wurde; Anwendung von Nährstoffen unterblieb öfters). Aus den Beobachtungen werden die „Halbgärzeiten“ hervorgehoben. Um die Zeiten der halben Vergärung und der halben Hydrolyse zu vergleichen, ist der Lactasezeitwert, der sich auf 1 g Hefe in 50 ccm 5proz. Lactoselösung bezieht, mit 2 zu multiplizieren, da im Gärversuch nur 0,5 g Hefe in 50 ccm wirken.

Milchezuckerhefe kam zur Beobachtung (Versuch I, Abb. 2), die Lactose viel rascher zu vergären vermag (Halbgärzeit 250) als das äquivalente Gemisch von Glucose

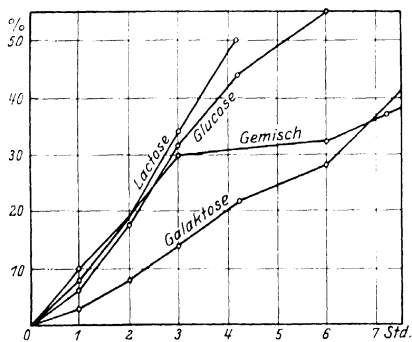


Abb. 2. Gärung der Lactose und ihrer Komponenten (gute Lactosegärung).

und Galaktose (Halbgärzeit 860). Solche Hefe wird viel Lactozymase enthalten und Milchezucker direkt vergoren haben. Bei diesem Versuch mit dem Gemisch trat, als annähernd 40 % desselben vergoren waren, eine auffallende Verlangsamung ein (wir [183] beobachteten fast eine Stunde lang keine Kohlensäureblase), und dann wieder Ansteigen der Gärung zu einer gleichmäßigen Geschwindigkeit. Diese Unterbrechung rührt von der Umstellung der Hefe von der Glucosever-

¹ Diese Zs. Bd. 115, S. 211 [1921], S. 218.

gärung auf die Galaktose her (s. auch Abb. 3 und Versuch III, wo die Gärkurve des Gemisches von Glucose + Galaktose aus einer steileren ersten und nach einem Knick-

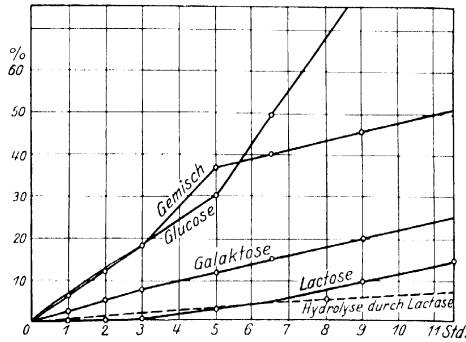


Abb. 3. Gärung der Lactose und ihrer Komponenten und Lactosespaltung (schlechte Lactosegärung).

punkt flacheren zweiten Hälfte [184] besteht). Als dieselbe Hefe, nämlich die gewöhnliche, ein zweites Mal unter den gleichen Bedingungen auf das Gemisch (Versuch Ib) einwirkte, war der Verlauf ein anderer, ebenso rasch wie mit Lactose; die Verlangsamung trat nun erst nach Vergärung von mehr als 60% des Gemisches ein. Dieselbe Hefe, die frische Kultur, wurde auch unter gleichen Bedingungen mit Glucose und mit Galaktose geprüft und gab natürlich für erstere eine günstigere Halbgärzeit. Galaktose gärt dementsprechend anfangs langsamer als Glucose + Galaktose, hat aber kürzere Halbgärzeit als das Gemisch, weil die Umstellung des Zymasystems früher bei reiner Galaktose einsetzt als im Gemisch.

Versuch I. (14. II.) Mit *S. fragilis* (0,2 g trocken) bei 30° ohne Schütteln.

	Minuten	60	120	180	250	300	440	600	860	
Lactose		24	56	98	144	173	216			ccm
Glucose + Galaktose		20	56	86	89	94	106	129	144	..
Glucose		21	52	92	127	159	195			..
Galaktose		7	23	40	63	81	111	147	210	..

Versuch Ib. (15. II.) Mit frischer Hefe für Lactose, mit der an Glucose + Galaktose gewöhnten Hefe des Versuchs I für das Gemisch.

	Minuten	30	60	140	170	210	240	270	300	335	380	
Lactose		6	16	65	93	119	139	151	169	185	195	ccm
Glucose + Galaktose		8	28	70	103	128	143	150	154	161	187	..

Auch der entgegengesetzte Fall kam vor. Kulturen von *S. fragilis* (Versuch II) vermochten den Milchzucker nur langsamer zu vergären (Halbgärzeit 540) als den Traubenzucker und als das Gemisch von Traubenzucker und Galaktose (Halbgärzeit 390), obwohl die Hefe zymatisch gut ausgerüstet war.

Versuch II. (21. II.) Mit *S. fragilis* (0,2 g trocken) bei Zimmertemperatur.

Minuten	60	120	180	240	300	480	540	720
Lactose	11	24	37	54	100	128	145	200 ccm
Glucose + Galaktose	17	31	57	83	142	159	168	200 „

Dasselbe Ergebnis — viel Zymase, wenig Lactozymase — fanden wir bei einer anderen Kultur von *S. fragilis*, mit der vergleichsweise Lactose, Glucose, Galaktose und Gemisch beider [185] vergoren wurde (Versuch III, Abb. 3). Die Halbgärzeit für Lactose (1740) war viel größer als die für Glucose (390), Glucose + Galaktose (690) und sogar größer als die für Galaktose (1290). Dennoch war die Halbgärzeit für Lactose viel kürzer als die Zeit der halben Hydrolyse unter den günstigsten Bedingungen.

Versuch III. (21. VI.) Mit *S. fragilis* vom Zeitwert 2880 (0,2 g trocken) bei 30° unter Schütteln.

Minuten	60	120	180	300	390	540	690	1290	1740
Lactose a)	0	0	0	7	13	26	41	97	144 ccm
„ b)	0	0	3	16	23	34	50	120	152 „
Glucose + Galaktose	17	33	51	105	112	133	142	176	— „
Glucose	18	37	52	85	140	187	226	—	— „
Galaktose	7	14	20	31	40	55	74	142	— „

Andererseits beobachteten wir bei der höchst lactasereichen Berliner Hefe (Sp. 60a vom Zeitwert 7 bis 11, also Zeit der halben Hydrolyse unter den Gärbedingungen 14 bis 22) äußerst langsamen Verlauf (Versuch IV) der Lactosegärung, übrigens auch der Glucosegärung.

Versuch IV. (7. V.) Mit Berliner Hefe 60a vom Zeitwert 7 bis 11 (0,2 g trocken) bei 30°.

Minuten	120	210	240	340	450	545	750	930	1230
Lactose	18	33	37	51	70	89	118	144	195 ccm
Glucose	10	16	19	27	40	55	80	104	144 „

Zwischen Lactasegehalt und Geschwindigkeit der Lactosegärung gibt es gar keine Beziehungen.

Bei der Maltose war auf Vergärung ohne Spaltung daraus geschlossen worden, daß praktisch maltasefreie Hefen diesen Zucker vergären. Für die Frage, ob Lactose ebenfalls direkt vergoren werden kann, ist die Entscheidung durch den Vergleich von Hydrolyse und Gärung bei lactasearmen Hefen zu suchen. Unter vielen Kulturen von *S. fragilis* wurde nur eine auffallend lactasearme, nämlich vom Zeitwert 2880 erhalten (21. V., Beispiel des Vers. III und der Abb. 3). Der niedrige Lactasewert war in diesem Fall konstant, auch nach der Verwendung der Hefe für die Gärung fanden wir ihn genau bestätigt. Ein ähnliches wie das hier zu beschreibende [186] Verhältnis zwischen Hydrolysen- und Gärungszeit wurde allerdings auch bei einer anderen Kultur (20. V.) von *S. fragilis* gefunden, aber da hier vor und nach der Gärung der Lactasewert ungleich ausfiel, eignet sich das Beispiel nicht für unsere Schlußfolgerung. Im Versuch mit der lactasearmen Hefe eilt die Gärung weit der nicht unter denselben, sondern sogar unter optimalen Bedingungen ermittelten Hydrolyse voraus, so daß

die 50proz. Hydrolyse dreimal mehr Zeit, die 75proz. Hydrolyse siebenmal mehr Zeit erfordert als die entsprechende Vergärung:

%	Hydrolyse		Gärung	
	a	b	a	b
25	1 400	1 500	1010	1010 Minuten
50	5 520	5 760	1740	1680 „
75	16 500	18 480	2460	„

In anderen Beispielen ist die unter optimalen Bedingungen bestimmte Geschwindigkeit der Hydrolyse ausreichend und manchmal weit größer als für die indirekte Vergärung erforderlich wäre. Aber unter den Bedingungen der Gärung erfolgt die Spaltung des Milchzuckers durchaus nicht in der Zeit, die nach Abtötung der Hefe, Neutralisation und nach Pufferzusatz ermittelt wird. Es ist überhaupt noch nicht vorgekommen, daß unter den Bedingungen der Gärung Lactasewirkung nachgewiesen wurde. Wir haben 9 Versuche der Milchzuckervergärung nach Entbindung von 25 bis 57 % der theoretischen CO_2 -Menge unterbrochen und den übrig gebliebenen Zucker untersucht. Der Quotient aus Reduktionswirkung und Drehungsvermögen würde nicht entscheiden lassen, ob mehr Lactose oder Galaktose übrig geblieben ist, aber der in vielen Fällen ermittelte Wert stimmt nur unter der Voraussetzung, daß Lactose übrig geblieben ist, annähernd für die noch zu erwartende Zuckermenge, während unter der Annahme, daß Galaktose vorläge, ein Verlust von über 40 % derselben eingetreten sein müßte. Einfacher und beweisend ist die Prüfung des Restzuckers mit Phenylhydrazin. Dafür wurde die Gärung nach der Entwicklung von 25 bis 60 % des [187] theoretischen CO_2 abgebrochen, die Flüssigkeit mit der Zentrifuge von der Hefe getrennt, noch filtriert und mit Phenylhydrazinchlorhydrat und Natriumacetat im Wasserbad erwärmt. Glucose und Galaktose werden bekanntlich unter diesen Bedingungen mit Sicherheit durch die in der Wärme ausfallenden Osazone nachgewiesen. In keinem Fall trat Abscheidung von Osazon ein. Auch entwickelte eine solche Zuckerrestlösung mit gewöhnlicher Hefe 16 Stunden lang kein CO_2 .

Beispiel: Gärversuch mit Hefe 60a vom Zeitwert 34. Nach Entwicklung von 44 % des theoretischen CO_2 abgetrennt. In der Restlösung ($l = 2$) $\alpha_D = 2,45^\circ$, hiernach 50 % der Lactose noch vorhanden. In 2 cem Restlösung ergab die Zuckerbestimmung 59 mg Cu, entsprechend 45 mg Lactosehydrat; hiernach noch vorhanden 47 % der Lactose. Keine Osazonabscheidung in der Wärme.

In der lebenden, gärenden Hefe wirkt die Lactase nicht wie in der abgetöteten. Entweder ist die Lactase noch gar nicht in dem von uns quantitativ bestimmten Betrage in der lebenden Hefe vorhanden, entsteht erst nach der Vergiftung aus einem Zymogen, oder wahrscheinlicher, die Lactose findet in der lebenden Hefezelle nicht die Bedingungen, unter denen sie der enzymatischen Hydrolyse so unterliegt wie unter den für die quantitative Bestimmung ausgewählten.

Wenn bei der lactasereichen zymasearmen Hefe im Gärversuch die Lactose zunächst der Hydrolyse anheimfiele, so würden ihre Komponenten aus der Hefezelle wieder in die Zuckerlösung hinaus diffundieren. Solches tritt wirklich ein bei Rohr-

zuckervergärung durch Hefe von gewöhnlichem Invertingehalt. Es ist bekannt, daß die Inversion der Gärung voraussetzt. In den Rohrzuckerrestlösungen fanden wir in einem Falle überwiegend, in den andern Fällen ausschließlich Monosen, immer mehr Fructose als Glucose.

1. Beispiel: Vergärung von 20 cem 9,5proz. Rohrzuckerlösung mit 2 g 20proz. Löwenbräuhefe. Nach Entbindung von 16,6 % des theoretischen CO_2 ergab die Bertrand-Bestimmung in 0,5 cem 71,4 mg Cu, entsprechend 36,5 mg Invertzucker; α_D der Restlösung ($l = 2$) $-3,88^\circ$. Die Flüssigkeit enthielt noch 78,9 % des angewandten, hydrolysierten Zuckers, bestehend aus 35 % Glucose und 44 % Fructose.

[188] 2. Beispiel: Gärversuch mit 20 cem 4,75proz. Rohrzuckerlösung und 1 g Hefe. Nach Entbindung von 53 % des möglichen CO_2 ergab die Bestimmung mit 2 cem Restlösung 73,4 mg Cu, entsprechend 37,6 mg Invertzucker; $\alpha_D = -1,96^\circ$ ($l = 2$). Die Flüssigkeit enthielt noch 39 % des angewandten, hydrolysierten Zuckers, bestehend aus 10,4 % Glucose und 28,6 % Fructose.

Wie in diesen Fällen müßte man bei den lactasereichen Hefen Monose in den Gärungsrestlösungen auffinden, wenn die Lactase bei der Gärung funktionieren würde und zwar müßte sich so wie die Fructose aus dem Rohrzucker oder noch mehr die Galaktose in der Restlösung anreichern.

65. ZUR KENNTNIS DER HEFEMALTASE.

Von RICHARD WILLSTÄTTER und EUGEN BAMANN.

Sechste Mitteilung^{1*}.

(Aus dem Chemischen Laboratorium der Bayerischen Akademie der Wissenschaften in München.)

Mit 6 Abbildungen im Text.

(Der Redaktion zugegangen am 29. Oktober 1925.)

I. Abhängigkeit der Maltasewirkung von der Wasserstoffzahl.

Den Einfluß der Wasserstoffzahl auf die Wirkung der Maltase haben L. MICHAELIS und P. RONA² eingehend untersucht und R. WILLSTÄTTER und W. STEIBELT³ in einigen Versuchen geprüft. Danach soll die Wirkung optimal sein bei $p_H = 6,1$ bis $6,8$ und bei $p_H = 7,26$ schwächer als bei $p_H = 5,85$ (nach Abb. 5 der Abhandlung von MICHAELIS und RONA, vgl. nachstehende Abb. 1), bei $p_H = 7,5$ geringer als bei $p_H = 5,38$ (Abb. 2 von MICHAELIS und RONA).

Unsere Bestimmungen (Tab. 1 und Abb. 2 und 3) ergaben ein ganz anderes Bild. Das Optimum liegt bei sehr schwach saurer bis ganz schwach alkalischer Reaktion, nämlich $p_H = 6,75$ bis $7,25$, [243] jedoch ist $p_H = 6,1$ schon erheblich ungünstiger als neutrale Reaktion und $7,5$ viel günstiger als $6,1$.

Tabelle 1. p_H -Abhängigkeit der Hefemaltase.

(Unter den Bedingungen der Zeitwertbestimmung nach WILLSTÄTTER, OPPENHEIMER und STEIBELT, indessen mit 100 cem Bestimmungslösung; 30°.)

Nr.	p_H	Reaktionszeit Minuten			Drehungsabnahme			Spaltung %		
1. Enzymlösung:										
I	6,8	49,3	91,5	137,3	2,80	3,94	4,47	43,8	61,6	70,0
II	7,5	49,0	92,5	139,0	3,09	3,85	4,39	48,3	60,3	68,6
2. Enzymlösung:										
I	5,5	60,8	100,1	212,5	0,53	0,70	0,66	8,3	10,9	15,0
II	6,1	62,0	114,3	213,5	1,70	2,15	2,87	26,6	33,6	41,9
III	6,8	59,0	106,1	211,3	2,01	2,60	3,48	31,4	40,7	54,5
IV	7,5	62,6	108,4	212,7	2,05	2,61	3,35	32,0	40,8	52,1
V	8,3	63,0	112,7	213,5	0,43	0,45	0,50	6,7	7,0	7,8

¹ Die früheren Mitteilungen: Diese Zs. Bd. 110, S. 232 [1920]; Bd. 111, S. 157 [1920]; Bd. 115, S. 199 u. S. 211 [1921]; Bd. 134, S. 224 [1923/24].

* Die fünfte Mitteilung über Maltase („Über die relative Spezifität der Hefemaltase“) ist in den Abschnitt VIII eingereiht (Nr. 86).

² Biochem. Zs. Bd. 57, S. 70 [1913]; Bd. 58, S. 148 [1913/14]; L. MICHAELIS, Die Wasserstoffionenkonzentration, Berlin 1914, S. 71.

³ Diese Zs. Bd. 115, S. 199, und zwar S. 202 [1921] (Abb. 76 im VIII. Abschnitt).

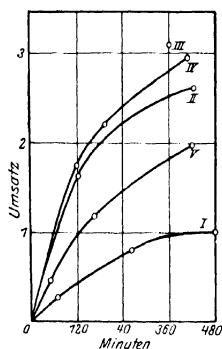


Abb. 1. Abb. 5 der Abhandlung von MICHAELIS und RONA,
„Die Wirkungsbedingungen der Maltase aus Bierhefe I.“

Elektrometrisch gemessenes p_H für

I = 5,41 II = 5,85 III = 6,64 IV = 6,57 V = 7,26.

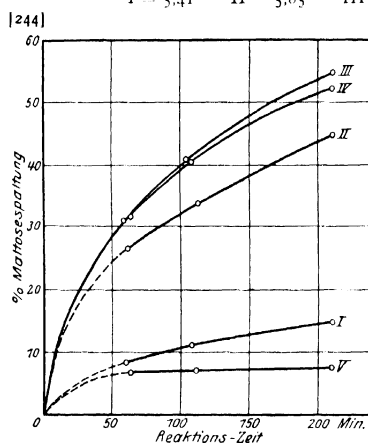


Abb. 2. Maltasewirkung bei verschiedenen p_H .
(Versuch Nr. 2 der Tab. 1.)

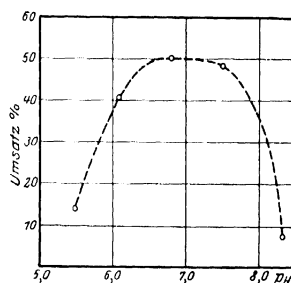


Abb. 3. p_H -Abhängigkeit der Maltase.
(Versuch Nr. 2 der Tab. 1.)
(Die Umsätze in der Zeit der Halbspaltung bei $p_H = 6,8$.)

Es war von Wichtigkeit, reichliche Puffermengen anzuwenden, da die Hefea-autolysate während der Malzuckerspaltung infolge proteolytischer Vorgänge saurer werden¹. Für Versuch 1 der Tab. 1 diente ein durch Verflüssigung der Hefe mit [245] Essigester und Verdünnen mit dem 2^{1/2}-fachen Gewicht Wasser gewonnenes Autolysat, für Versuch 2 eine nach dem Verfahren der fraktionierten Autolyse gewonnene Maltaselösung. Für jeden Ansatz wurden 10 ccm Enzymlösung, entsprechend

¹ In den obenerwähnten Versuchen von WILLSTÄTTER und STEIBELT mag die Puffermenge unzureichend gewesen sein.

1 g Trockenhefe, mit 5 g Phosphatmischung nach SÖRENSEN auf 100 ccm Bestimmungslösung angewandt. p_H , nach der Indicatorenmethode bestimmt, blieb während des Versuchs konstant. Die einzelnen Vergleichsbestimmungen bei verschiedenen p_H müssen gleichzeitig angesetzt werden, da die Maltasewerte der Autolysate sich beim Stehen ändern.

II. Kinetik der enzymatischen Maltosespaltung.

Gemäß den früheren Abhandlungen dieser Reihe ist die Kinetik der Maltasewirkung zwischen einzelnen Hefen und von Substrat zu Substrat (α -Glucoside) verschieden. Dazu kommt nach unseren Versuchen, daß die Kinetik der Wirkung von Maltase auf Maltose, die allein hier behandelt werden soll, auch in außerordentlichem Maße vom Reinheitsgrad des Enzyms abhängt.

Hefen und Autolysate folgten in allen von uns untersuchten Fällen (zwischen 30 und 60% der Maltosehydrolyse) genau der Zeit-Umsatzkurve, die WILLSTÄTTER, OPPENHEIMER und STEIBELT in der ersten Mitteilung (Abbildung S. 237, 1. Vers.) angegeben haben und die vom monomolekularen Reaktionsverlauf abweicht. Dieses traf zu bei 5 Proben von Bierhefen, die durch Zellgifte, in einer Versuchsreihe mit Essigester, in einer anderen mit Diammonphosphat, abgetötet und verflüssigt wurden, und für die daraus gewonnenen Autolysate. Diese ließen wir sowohl ganz frisch wie auch nach tagelangem Altern bei 0°, wobei die enzymatische Wirkung stark zunahm, auf Maltose einwirken und zwar entweder unter den Bedingungen der Zeitwertbestimmung bei 30° oder bei 15°. In die mit einem gealterten Autolysat bei 15° (Tab. 2) abgeleitete Zeit-Umsatzkurve fügen sich, wie die Abb. 4 zeigt, die Bestimmungen eines Versuchs mit frischem Autolysat bei 30° und diejenigen mit durch Phosphat verflüssigter Hefe (Tab. 2) genau ein.

[246]

Tabelle 2.

Zeitlicher Verlauf der Maltosespaltung.

- a) Mit gealtertem Autolysat bei 15° (Halbspaltungszeit bei 30° : 60,8).
b) Mit Hefe, verflüssigt durch Diammonphosphat, bei 30°.

a) Versuch mit Autolysat: (25 ccm Autolysat, entsprechend 2,5 g Trockenhefe, auf 250 ccm Maltoselösung)				b) Versuch mit Hefe: (2,5 g Trockenhefe auf 250 ccm Maltoselösung)			
Reaktions- zeit	Drehungs- abnahme	Spaltung	Halbspaltungszeit ber. n. d. I. Mittell. (Halbspaltungszeit ber. n. d. Kurve d. I. Mittell., Vers. 1)	Reaktions- zeit	Drehungs- abnahme	Spaltung	Zeitw. ber. n. d. I. Mittell. (Zeitw. ber. n. d. Kurve d. I. Mittell., Vers. 1)
Minuten	°	α_D		Minuten	°	α_D	
43	1,14	17,8	174	9,5	1,00	15,0	38,5
65	1,50	23,4	175	19,5	1,50	23,4	44,5
98	1,85	28,9	169	29,5	1,95	30,5	45,0
125	2,10	33,8	170	39,5	2,40	37,5	38,2
185	2,49	38,9	172	54,5	2,73	42,7	38,5
247	2,85	44,6	168	69,5	3,08	48,2	38,0
305	3,07	48,0	170	100,0	3,50	54,8	38,3
462	3,58	55,9	170	141,5	4,05	63,2	37,5
1037	4,62	72,1	170	177,5	4,45	69,5	35,0

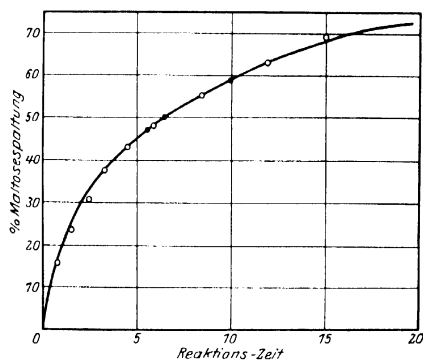


Abb. 4. Zeitlicher Verlauf der Maltosespaltung durch Hefe und Hefeautolysat.

(Die Kurve ist aus dem Versuch a der Tab. 2 abgeleitet unter Umrechnung der Beobachtungszeiten wie in Mitteil. III, S. 203, Fußnote; die mit \circ bezeichneten Punkte beziehen sich auf den Versuch b der Tab. 2 mit Hefe, durch Diammonphosphat verflüssigt, die mit \bullet bezeichneten auf ein Beispiel mit frischem Autolysat bei 30° .)

[247] Der mit Hefe und Autolysat beobachteten Kinetik folgt die Maltase nicht mehr im Zustande ihrer Adsorbate an Tonerde und der daraus gewonnenen Elutionen. Aus der Zeit-Umsatzkurve der Abb. 4 ergaben sich dann für auf einander folgende Beobachtungszeiten Halbspaltungszeiten, die stark ansteigen, die also im Verlauf der Spaltung ungünstiger werden. Die Erscheinung beruht nicht etwa auf Zerstörung des in höherem Reinheitsgrade empfindlicheren Enzyms. Dieses ist vielmehr in der Zuckerlösung vollkommen geschützt. Man findet nämlich ebenso genau wie mit Autolysaten auch noch mit den aus Tonerdeadsorbaten gewonnenen Elutionen von Maltase (Tab. 3), deren enzymatischer Reinheitsgrad bedeutend gesteigert ist, für gleichen Spaltungsgrad das Produkt aus Enzymmenge und Reaktionszeit konstant.

Tabelle 3. Proportionalität von Enzymkonzentration und Reaktionsgeschwindigkeit. In Versuchen mit Maltase, gereinigt durch Adsorption und Elution.

Enzymmenge, ccm in 100 ccm Maltose- lösung	Reaktionszeit Minuten	Drehungs- abnahme °	Maltosespaltung %
5	40	1,15	17,9
	100	1,76	27,5
	350	3,01	47,1
	8	1,15	17,9
25	20	1,75	27,4
	70	3,02	47,2

Schon durch Eintragen von Tonerde in eine rohe Maltaselösung wird die Änderung des zeitlichen Verlaufs der Maltasewirkung herbeigeführt. Ein Beispiel (Tab. 4 und Abb. 5) dafür gibt ein Autolysat, das mit einer zur Adsorption von 50 bis 60 % genügenden Menge Tonerde C versetzt wurde.

[248] Tabelle 4. Änderung der Kinetik einer Maltaselösung auf Zusatz von Tonerde.

Vers. A mit 10 cc Autol., entspr. 1 g Trockenh., in 100 cc Maltoseh.				Vers. B nach Zusatz von 0,006 g Al_2O_3			
Reaktionszeit	Drehungsabnahme	Spaltung	Halbspaltungszeit nach Kurve Abb. 4	Reaktionszeit	Drehungsabnahme	Spaltung	Halbspaltungszeit nach Kurve Abb. 4
Minuten	°	‰		Minuten	°	‰	
20,0	2,36	36,9	28,6	20,0	2,23	34,9	33,7
58,3	3,15	49,3	29,5	58,3	2,97	46,4	30,0
130,0	4,40	69,0	28,5	130,0	3,30	51,6	60,0

Die gesamte Maltase, von der nur ein Teil an Tonerde adsorbiert ist, folgt einem anderen Zeitgesetz und demselben gehorchen auch die Elutionen aus Tonerde und zwar drei verschiedene, in dieser und der nachfolgenden Arbeit geprüfte Beispiele. Die Erscheinung ist derart, wie wenn die Maltase von einem ihrer Hemmung durch entstehende Glucose entgegenwirkenden Stoff befreit worden wäre. In der Abb. 6 wird eine [249] Zeit-Umsatzkurve dargestellt, die den Reaktionsverlauf im oben erwähnten Versuche mit tonerdehaltiger Maltaselösung und den mit einer Elution beobachteten zusammenfaßt.

Die Fälle, in denen die Maltosespaltung nach der zweiten Kurve des zeitlichen Verlaufs erfolgte, waren zahlreich. Allein die Filtration gealterter Autolysate genügte, eine Änderung der Kinetik zu bewirken, z. B. eine Annäherung von der ersten zur zweiten Kurve, während eine Änderung der Kinetik im entgegengesetzten Sinn beim Stehen der Filtrate in 4 bis 6 Stunden eintrat.

Versuch mit filtriertem Autolysat:			
Halbspaltungszeit berechnet			
nach der I. Kurve		nach der II. Kurve	
24,7	28,1	31,3	30,0

Versuch mit demselben Autolysat nach mehreren Stunden:			
Halbspaltungszeit berechnet			
nach der I. Kurve		nach der II. Kurve	
24,0	23,9	20,8	19,2

Bei einem frisch dargestellten Hefeautolysat änderte sich dagegen beim Filtrieren der zeitliche Verlauf der Maltasewirkung nicht.

[250] Das Verhalten der Tonerdeadsorbate ist gar nicht einheitlich. Es sind mehrere Maltaseadsorbate untersucht worden, die genau oder annähernd gemäß der zweiten Kinetik reagierten, während einige andere Beispiele des zeitlichen Verlaufs von beiden Kurven abwichen. Ebenso

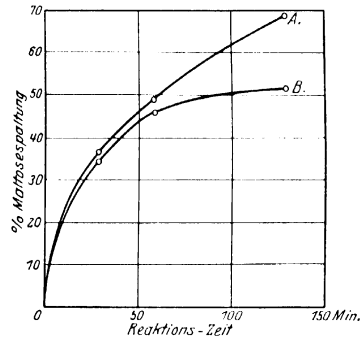


Abb. 5. Verlauf der Maltosespaltung.
A. mit Autolysat,
B. mit Autolysat und Tonerde.

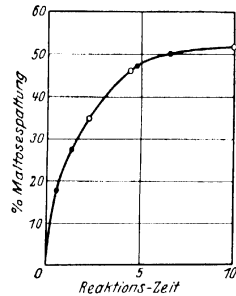


Abb. 6. Zweite Zeit-Umsatzkurve der Maltosespaltung, beobachtet:
a) mit Autolysat und Tonerde (bezeichnet o),
b) mit Elution aus Tonerdeadsorbat (bezeichnet •).

ungleichmäßig und verwickelt ist das Verhalten der durch Adsorption eines geringeren oder größeren Anteils gewonnenen Maltaserestlösungen, wovon die Tab. 5 einige Beispiele verzeichnet. Sie gehorchen zum Teile weder der ersten noch der zweiten Kinetik und sie fügen sich auch nicht etwa einem und demselben weiteren Zeitgesetze.

Tabelle 5. Zeitlicher Verlauf, nach teilweiser Adsorption der Maltase mit Restlösung beobachtet. (Die Bestimmungen wurden mit 100 ccm Maltoselösung ausgeführt.)

Nr.		Reaktions- zeit	Drehungs- abnahme	Spaltung	Halbspaltungszeit berechnet für 50 ccm	
		Minuten	°	o/o	nach der I. Kurve	nach der II. Kurve
1	Nach Ads. von $\frac{2}{3}$ durch Ton- erde C	52,8	1,37	21,4	151	220
		124	1,80	28,2	211	275
2	Nach Ads. von $> \frac{8}{10}$ durch Ton- erde C	34,7	1,13	17,7	132	208
		67,4	1,59	24,8	150	202
3	Nach Ads. von $> \frac{8}{10}$ durch Ton- erde C	60	0,92	14,4	332	577
		103	1,08	16,9	433	705
4	Nach Ads. von $> \frac{1}{2}$ durch kurz gealterte Tonerde	45	1,50	23,4	109	154
		80,8	1,80	28,2	140	180
5	Nach Ads. von $\frac{1}{4}$ durch Tonerde- gel v. d. F. AlO_3H	56	2,20	34,4	64	81,5
		77	2,58	40,4	63,7	79,5

Maße der Maltase.

Die Bestimmung der enzymatischen Wirksamkeit und der Vergleich der Enzymmengen, der für die Beobachtung der Adsorptionserscheinungen und für ihre Anwendungen von Wichtigkeit ist, bietet bei der Maltase größere Schwierigkeiten [251] als bei der Saccharase. Änderungen der enzymatischen Aktivität kommen bei Saccharase selten vor. Wie WILLSTÄTTER und SCHNEIDER in der zwölften Abhandlung über Invertin bemerken, ist in unserer Reihe von Untersuchungen kein derartiger Fall beobachtet worden, während allerdings vor kurzem H. v. EULER und K. JOSEPHSON¹ auf Grund von Versuchen von H. v. EULER und I. LINDSTAL über Beispiele des Überganges von Saccharase beim Erwärmen aus einem inaktiven Zustand in einen aktiven berichten. Unterschiede in der Reaktionskinetik treten beim Invertin allerdings auf², allein sie sind nicht so bedeutend, daß die Analyse dadurch häufig und wesentlich gestört worden wäre. Es ist freilich möglich, daß manche in den präparativen Arbeiten vorgekommenen Verluste an Invertin nur scheinbare waren, bedingt durch Änderungen in der Kinetik.

Bei der Maltase treten diese Erscheinungen in den Vordergrund. Im folgenden wird gezeigt, daß in allen Hefeauszügen, wenn sie nur vorsichtig genug aufbewahrt

¹ Diese Zs. Bd. 145, S. 130, und zwar S. 135 [1925].

² Vgl. z. B.: R. WILLSTÄTTER, J. GRASER und R. KUHN, Diese Zs. Bd. 123, S. 1, und zwar S. 63 [1922], und vollständiger bei R. KUHN in „Die Fermente und ihre Wirkungen“ von C. OPPENHEIMER Bd. 1, S. 261 [1925].

werden, die Maltasewirksamkeit ansteigt. Es ist also zwar möglich, die Maltasewerte zu bestimmen, aber nur scheinbare Enzymmengen. Ein zweiter Umstand, wodurch der Vergleich der Maltasemengen gestört und vereitelt wird, ist die Veränderlichkeit der Kinetik des Enzyms.

Die enzymatische Wirksamkeit der Maltase wird nach dem Vorbild des Invertins durch den Zeitwert gemäß der Bestimmung von WILLSTÄTTER, OPPENHEIMER und STEIBELT ausgedrückt oder besser im Sinne des Vorschlages von WILLSTÄTTER und KUHN³ durch das Reziproke, das der enzymatischen Konzentration direkt proportional ist. Nach R. WILLSTÄTTER, R. KUHN und H. SOBOTKA⁴ ist als Maltasewert [252] (M.W.) das 1000fache des reziproken Maltasezeitwertes bezeichnet worden. Eine Bierhefe (Löwenbräuhefe R d I/IV) wies z. B. den Maltasezeitwert 34 auf, daher Maltasewert 29,4.

Maltaseeinheit und zwar scheinbare⁵), die mit M.-[e] bezeichnet werden soll, sei die Enzymmenge in 1 g Trockensubstanz vom Zeitwert 1, also die Enzymmenge, welche 2,5 g Maltosehydrat in 50 ccm Lösung bei $p_H = 6,8$ und bei 30° zu 50% in 1 Minute spaltet.

M.W. ist die im 1000fachen der unserer Bestimmung zugrunde liegenden Menge enthaltene Anzahl von Einheiten, also die Anzahl in 1 kg Trockenhefe.

Der Ausdruck M.-[e] ist zweckmäßig noch durch Angabe der Kinetik zu ergänzen, die der Berechnung zugrunde liegt; [e₁], [e₂] sind nach den Zeit-Umsatzkurven von Abb. 4 und Abb. 6 bezeichnet.

Wenn diese Maße des Enzyms bei den in der nachstehenden Mitteilung beschriebenen Versuchen der Trennung von Maltase und Saccharase angewendet werden, so ist es kaum zu entbehren, die beiden Enzyme mit gleichartigen Maßen zu bestimmen. Aus dem Vergleichszeitwert des Invertins, der unter ähnlichen Bedingungen wie der Maltasezeitwert bestimmt wird⁶), leitet sich die Saccharase-Vergleichseinheit ab, (S.V.E.), das ist die Enzymmenge, die 2,375 g Rohrzucker in 50 ccm bei 30° und bei $p_H = 4,3$ zu 50% in 1 Minute spaltet.

1 M.-[e₁] ist in etwa 30 bis 40 g Trockenbierhefe vom Maltasezeitwert 30 bis 40 oder vom Maltasewert 33 bis 25 enthalten, 1 S.-V.E. (entsprechend 0,12 S.E.), z. B. in 2 g Trockenhefe vom Invertin-Vergleichszeitwert 2 (entsprechend Zeitwert 333).

[253]

III. Bestimmung der Maltase in der Hefe.

Die Bestimmung, ja sogar der Nachweis der Maltase in der Hefe hat früher so große Schwierigkeiten geboten, daß E. FISCHER¹) und andere Forscher zu der Ansicht

³ Chem. Ber. Bd. 56, S. 909 [1922] (Abh. 6).

⁴ Diese Zs. Bd. 134, S. 224, und zwar S. 226 [1923/24] (Abh. 86).

⁵ Analog der scheinbaren Butyraseeinheit von Magenlipase, B.-[e], nach R. WILLSTÄTTER, F. HAUROWITZ und F. MEMMEN, Diese Zs. Bd. 140, S. 203, und zwar S. 208 [1924], und der scheinbaren Trypsinmenge, T.-[e], nach R. WILLSTÄTTER und H. PERSIEL, Diese Zs. Bd. 142, S. 245, und zwar S. 251 [1924/25].

⁶ R. WILLSTÄTTER und W. STEIBELT, Diese Zs. Bd. 111, S. 157, und zwar S. 160 [1920]; R. WILLSTÄTTER, J. GRASER und R. KUHN, Diese Zs. Bd. 123, S. 1, und zwar S. 23 [1922] (Abh. 62 und 48).

¹) Chem. Ber. Bd. 28, S. 1429 [1895].

kamen, Hefe wirke bei Gegenwart von Chloroform auf Malzzucker nicht ein. Die besonderen Verhältnisse, die hier obwalten und die Unterschiede zwischen den Wirkungen von Maltase und Saccharase bedingen, sind in den ersten Mitteilungen dieser Reihe einigermaßen klargelegt worden.

Ohne Anwendung von Zellgift kann die einsetzende Gärung die Bestimmung von Saccharase und Maltase stören. Bei Anwesenheit von Gift tritt in der Hefezelle saure Reaktion auf; dadurch entsteht ein für die Saccharase (optimales $p_H = 4.5$) günstiges, für die Maltase (optimales $p_H =$ neutrale Reaktion) ungünstiges Medium. Die Analyse der Maltase von WILLSTÄTTER und STEIBELT ist daher auf rasche Abtötung der Hefe mit Essigester und Neutralisation der entstehenden Säure gegründet. Die Bestimmung des Maltasewertes der Hefe war die Vorbedingung für den Nachweis der direkten Maltosevergärung und sie bildet weiterhin die Voraussetzung für vergleichende Beobachtungen über die Freilegung von Saccharase und Maltase (Abschn. V).

Diese Maltasebestimmung in der Hefe unterzogen vor kurzem H. v. EULER und K. JOSEPHSON² in einer eingehenden Erörterung über die Frage der direkten Malzzuckergärung folgender Kritik: „Es liegt kein zwingender Beweis vor, daß es nach der Methode von WILLSTÄTTER und STEIBELT gelingt, die Gesamtheit der katalysierenden Gruppen, welche die Maltosehydrolyse in der Hefe bewirken, unabhängig von der Gärung überhaupt zur Wirkung zu bringen.“

Um den Nachweis der direkten Biosegärung zu vervollkommen, haben wir daher die für die Bestimmung der Maltase maßgebenden Umstände genauer nachgeprüft. Das analytische Verfahren der zweiten Mitteilung hat sich dabei [254] vollkommen bestätigen und noch sicherer gestalten lassen. Es wurden weitere Bestimmungsweisen geschaffen, deren Ergebnisse mit denen der ersten übereinstimmen und diese stützen. Die Methode, deren Genauigkeit ausreichend ist, wird vollends durch den Nachweis gesichert, daß eine Biose durch lebende Hefe bei Abwesenheit von Gift mit derselben Geschwindigkeit hydrolysiert wird, wie bei Anwesenheit eines allmählich wirkenden Zellgiftes oder nach vollständiger Abtötung. Auch ist es gelungen (vgl. Abschn. V), genau so viel Maltase in Lösung überzuführen als die Analyse der Hefe ergeben hat.

Wenn man versucht, nach dem bekannten Vorbild der Bestimmung von Invertin in frischer Hefe die Maltase zu ermitteln, indem man die Gärung durch Zusatz von etwas Toluol zur Maltoselösung unterdrückt, so findet man im allgemeinen zu niedrige Werte. Man muß (vgl. Mitteil. II, S. 163 u. f.) die Puffermenge vermehren, damit die im Hefekörper bei der Vergiftung auftretende Säure unschädlich gemacht wird. Dann nähern sich die Werte (Tab. 6) dem nach dem Verflüssigungsverfahren gefundenen, aber sie bleiben schwankend, schlecht reproduzierbar.

Es ist also besser, daß man die Abtötung des Pilzes und die Säureabscheidung „auf einen kurzen Zeitraum zusammendrängt“. Die Verflüssigung mit Essigester

² Diese Zs. Bd. 120, S. 42 [1922], und zwar S. 56.

erfolgt am raschesten, viel rascher als mit Toluol und Chloroform. Bei kurzer Einwirkung wird aber der Zymasekomplex nicht zerstört, Gärung während der Bestimmung also nicht ausgeschaltet. Die Bedingungen der Analyse sollen deshalb dahin ergänzt werden, daß man immer zur Bestimmungslösung Toluol zufügt, 5 bis 6 Tropfen auf 100 ccm, ähnlich wie schon WILLSTÄTTER und STEIBELT¹ speziell bei maltascarmen Hefen einen weiteren Zusatz von Gift zur Bestimmungslösung nötig fanden.

Die Verflüssigungszeit darf nicht zu kurz sein, da sonst die bei der Abtötung einsetzende Säurebildung in der Hefezelle noch weiter andauert und der Puffer, wenn

[255] Tabelle 6.
Maltasezeitwerte nach dem Verfahren der Invertinbestimmung, aber mit größeren Puffermengen. (Die Bestimmungen wurden mit 100 ccm Maltoselösung ausgeführt.)

Angewandte Hefe	Phosphatpuffer (g) v. $p_H = 6,8$	Zellgift	Reakt.-Zeit Minuten	Drehungs- abnahme °	Spaltung %	Zeitwert				
Re 20/V v. Zeitw. 41 und zwar 1,1 g	0,21	Toluol	103,7	198,5	2,50	3,55	39,1	55,5	99,8	82,5
	0,21	Tol. + Essigest.	105,0	195,5	3,05	3,75	47,7	58,7	64,3	59,4
	0,5	Toluol	91,5	140,0	2,98	3,65	46,6	57,0	59,6	53,9
	1,0	..	107,0	164,0	3,93	4,33	56,8	67,6	41,5	41,8
	1,0	..	91,0	142,8	3,25	4,00	50,9	62,5	47,5	43,7
	5,0	..	89,2	137,6	3,06	3,75	47,8	58,7	51,1	49,2
	1,0	..	88,3	136,8	3,15	3,80	49,2	59,4	49,9	46,5
	(Diammon- phosph.)									
Rd 1/II v. Zeitw. 51 und zwar 1,0 g	1,0	Toluol	107,8	174,0	3,04	3,85	47,5	60,1	59,9	53,2
	2,0	..	105,9	172,5	3,12	3,90	48,8	60,9	55,1	51,9
	3,0	..	103,9	169,6	3,14	3,90	49,0	60,9	53,5	50,8
	5,0	..	61,8	173,2	1,90	3,80	29,8	59,4	94,5	54,5

seine Menge [256] nicht erheblich vermehrt wird, nicht rasch genug das günstige p_H einstellt. Ist die Verflüssigung unvollständig, so sieht man unter dem Mikroskop noch unversehrte Hefezellen neben den anderen, deren Struktur zerstört und deren Plasma an die Wand gedrängt ist, deren Vakuolen entleert und glanzlos sind. Während die Vorschrift Behandlung mit Essigest. für die Dauer von 4 bis 6 Minuten anrät, halten wir es für vorsichtiger, die Verflüssigung 10 bis 15 Minuten dauern zu lassen, dann zu verdünnen und mit Ammoniak zu neutralisieren. Bei einer Einwirkung von 10 Minuten bis über 1 Stunde finden wir den Maltasewert konstant. Bei zu langer Dauer, z. B. 4 Stunden Einwirkung des Essigesters vor dem Beginn des Neutralisierens (Nr. 12 der Tab. 7), leidet die Maltase allmählich durch die gebildete Säure. Die angegebene Puffermenge, 0,12 g $Na_2HPO_4 \cdot 2H_2O$ + 0,09 g KH_2PO_4 für den Ansatz von 100 ccm Maltoselösung, erscheint uns als etwas zu knapp. Es ist ratsam, 1 g Phosphatmischung für 100 ccm Bestimmungslösung anzuwenden; die Wasserstoffzahl bleibt dann optimal bis zum Ende der Analyse trotz der proteolytischen Vorgänge.

Bestimmung mit Hilfe von Diammonphosphat. Die Hefe läßt sich sehr gut allein mit Diammonphosphat abtöten und verflüssigen. Im mikroskopischen

¹ Vierte Mitteilung, Diese Zs. Bd. 115, S. 218 [1921].

Bilde erscheinen Zellwände und Plasma der Hefe wenig angegriffen, die Vakuolen zu einer oder zweien gesammelt und durch Aufspringen der Zellhäute entleert. Die Randformen der Hefezellen und ihrer Hohlräume treten scharf hervor. Durch das Phosphat entsteht ohne weiteres, wenn die Menge nicht übertrieben groß gewählt wird, eine für die Maltase optimale Wasserstoffionenkonzentration, nicht über 7,3; um der Einheitlichkeit der Bedingungen willen wurde auch dann noch der Puffer zur Maltose zugefügt.

Man verreibt etwa 10 g abgepreßte Hefe, deren Trockengewicht nicht unter 25 % betragen darf, das ist die 2,5 g Trockensubstanz entsprechende Menge, mit 1 g feingepulvertem Diammonphosphat bis zur vollständigen Verflüssigung, die in 8 bis 10 Minuten erreicht ist. Dann verdünnt man mit Wasser auf 50 ccm und trägt je 20 ccm Suspension in die Maltoselösung ein. Die Tab. 7 zeigt in den Versuchen Nr. 3 bis 8 und [257] 14 bis 17, in denen das Ammonphosphat 5 Minuten bis 22 Stunden einwirkte, Zeitwerte von 39,8 bis 43,5, die untereinander und mit dem nach dem Essigesterverfahren gefundenen übereinstimmen. Wird aber die Menge Diammonphosphat auf 20 % gesteigert, so beginnt die Maltase in einigen Stunden zu leiden, der Zeitwert fällt ungenau aus.

In den Versuchen 18 bis 21 der Tab. 7 wurde statt des Diammonphosphats die Phosphatmischung von $p_H = 6,8$ angewandt, ebenfalls mit genauer Übereinstimmung der Zeitwerte.

Bestimmung nach Verflüssigung mit Natriumchlorid. Eine weitere Art der Abtötung, wie die mit Phosphat nur durch osmotische Vorgänge bewirkt, besteht im Vermischen der Hefe mit gepulvertem Kochsalz. Mit 10 % vom Gewicht der Frischhefe erfolgte in meist weniger als 10 Minuten vollständige Verflüssigung unter Säurebildung, so daß 10 ccm 1proz. Ammoniaks für 10 g Frischhefe erforderlich waren. Nach Einwirkung von 10 bis 30 Minuten wurde der Hefebrei verdünnt und neutralisiert. Die Versuche Nr. 22, 23 und 29 der Tab. 7 ergaben denselben Zeitwert wie mit Essigester oder Phosphat.

Vergleich abgetöteter mit lebender Hefe. Die Schlußfolgerung aus der Maltasebestimmung in abgetöteter auf den Maltasewert der lebenden Hefe wird durch den Vergleich mit der Saccharasewirkung bestätigt. Es hat sich in sehr zahlreichen Versuchen ergeben, daß verflüssigte Hefe ebensoviel rohrzuckerspaltende Wirkung ausübt wie frische Hefe unter den üblichen Bedingungen der Invertinbestimmung, also in toluolhaltiger Rohrzuckerlösung; das die Gärung unterdrückende Toluol tötet langsam die Hefe ab und mit der enzymatischen Aktivität der Hefe während dieser langsamen Zellgiftwirkung stimmt wiederum genau überein die Wirksamkeit der lebenden Hefe unter günstigen Gärbedingungen, bei Ausschluß eines schädigenden Agens. Die Zuverlässigkeit der Invertinbestimmung in Hefe konnten schon H. v. EUHLER und R. BLIX¹ mit der Erfahrung begründen: „Mit der gleichen Menge ein und der-

¹ Diese Zs. Bd. 105, S. 83 [1919], und zwar S. 88.

[258]

Tabelle 7.

Bestimmung der Maltase unter Abtötung mit Essigester oder Phosphat oder Natriumchlorid. (Die Bestimmungen wurden mit 100 ccm Maltoselösung ausgeführt.)

Nr.	Hefe	Verflüssigung		Reakt.-Zeit Minuten	Drehungs- abnahme °	Spaltung %	Zeitwert	
		Art	Dauer					
1	Rc 20/V; 1,0 g	Essigester	30 Min.	98,3	161,5 3,43 4,08	53,6 63,8 41,4 41,0		
2	" "	"	30 "	98,0	161,8 3,40 4,00	53,1 62,6 42,0 40,5		
3	" "	Diammonphosph. 10 %	5 "	60,0	140,0 3,26 3,85	51,0 60,0 42,5 43,0		
4	" "	"	15 "	82,5	132,0 3,20 3,75	50,0 58,7 41,2 42,5		
5	" "	"	30 "	88,3	133,6 3,23 3,74	50,6 58,4 42,0 43,5		
6	" "	"	1 Std.	97,0	151,8 3,36 3,99	52,5 62,3 42,0 42,5		
7	" "	"	3 "	62,0	2,87	44,8	49,2	
8	" "	"	17 "	95,0	159,8 3,35 4,17	52,2 65,0 41,5 40,5		
9	" "	Phosphatmisch. $p_H = 6,8$	30 Min.	86,2	131,5 3,27 3,86	51,1 60,3 40,6 40,0		
10	" " 1,1 g	Essigester	10 "	90,8	3,43	53,6	41,0	
11	" "	"	30 "	85,2	3,30	51,5	42,3	
12	" "	"	4 Std.	79,6	148,5 3,10 3,94	48,5 61,6 45,8 46,2		
13	" "	"	22 "	98,0	148,0 2,85 3,30	44,5 51,6 71,5 73,7		
14	" "	Diammonphosph. 10 %	10 Min.	80,5	3,44	53,7	49,7	
15	" "	"	30 "	85,0	3,35	52,3	49,5	
16	" "	"	4 Std.	79,0	3,32	51,8	49,5	
17	" "	"	22 "	96,5	3,55	55,5	39,8	
18	" "	Phosphatmisch. $p_H = 6,8$	10 Min.	89,4	3,44	53,7	49,7	
19	" "	"	30 "	85,0	3,35	52,3	49,5	
20	" "	"	4 Std.	81,3	3,36	52,5	39,5	
21	" "	"	22 "	95,5	3,50	54,7	49,7	
22	" "	Kochsalz 10 %	10 Min.	107,9	171,8 3,60 4,39	56,3 68,5 42,0 42,2		
23	" "	"	30 "	85,5	114,0 3,36 3,79	52,6 59,2 40,2 40,1		
24	Rc 18/II; 1,0 g	Diammonphosph. 10 %	2 bis 3 Min.	90,1	3,38	52,8	38,4	
25	" "	"	1 Std.	32,0	90,0 2,15 3,38	33,6 52,8 38,8 38,5		
26	" "	" 20 %	3 "	31,8	92,8 1,98 3,30	30,9 51,6 45,5 43,2		
27	Rd 1/III; 0,9 g	Essigester	10 Min.	81,0	133,0 3,02 3,59	47,1 56,2 42,5 42,6		
28	" "	Diammonphosph. 10 %	10 "	81,1	130,0 3,00 3,59	46,8 56,2 42,3 42,5		
29	" "	Kochsalz 10 %	10 "	83,0	128,0 3,01 3,60	47,1 56,2 42,3 42,7		

selben Hefe wird nämlich . . . die gleiche [259] Invertasewirkung erzielt, unabhängig davon, ob die Zellen durch Trocknen entwässert wurden . . . oder durch Toluol bzw. Chloroform an Zuwachs und Gärtätigkeit gehemmt wurden, oder ob die Hefe frisch zur Anwendung kam.“ Vergleichende Versuche von R. WILLSTÄTTER und F. RACKE¹ mit lebender und mit feinzerriebener Hefe sprachen zugunsten dieses Satzes. Schon bei gewöhnlicher Bierhefe ist im Vergleich zu der starken Invertinwirkung die Gärung so langsam und geringfügig, daß durch Wegbleiben des Zellgiftes kein erheblicher Fehler entsteht. Vollends erlauben die saccharasereichsten Hefen, die in der neunten Abhandlung über Invertin beschrieben sind, mit aller Genauigkeit den Vergleich der Invertinwirkung von lebender Hefe bei Abwesenheit und bei Gegenwart eines Zellgiftes auszuführen, denn hier kommt die Gärung neben der Spaltung gar nicht in Betracht (Halbgärzeit z. B. $2\frac{1}{2}$ Stunden, Halbspaltungszeit für Rohrzucker unter Gärbedingungen 15 Sekunden). Die Versuche mit und ohne Toluolzusatz (Tab. 8), für deren

¹ Ann. d. Chem. Bd. 125, S. 1 [1920/21]. und zwar S. 12.

Ausführung wir Herrn GERHARD KÜSTNER zu Dank verpflichtet sind, ergaben vollkommene Übereinstimmung.

Tabelle 8.
Bestimmung des Invertins in invertinreicher Hefe mit und ohne Zellgift.
(Bedingungen der Vergleichszeitwertbestimmung.)

Nr.	Versuchs- bedingungen	mg Trockenhefe angew. l. 25 ccm Lösung	Reaktions- zeit Minuten	Drehungs- abnahme °	Spaltung %	Zeit für 50 Proz. Spaltung	Zeitwert
1a	ohne Toluol	6,70	13,0	4,52	66,0	9,0	20,2
1b	mit „	6,70	14,5	4,79	70,0	9,0	20,2
2a	ohne „	7,22	8,7	2,17	31,6	15,2	36,6
2b	mit „	7,22	8,3	2,07	30,2	15,4	37,0
3a	ohne „	8,15	14,4	3,59	52,4	13,7	37,0
3b	mit „	8,15	14,2	3,55	51,8	13,6	36,8
4a	ohne „	10,10	6,9	3,07	44,8	7,9	26,5
4b	mit „	10,10	7,0	3,07	44,8	8,0	26,8

[260] Hefen von den Zeitwerten 20 bis etwa 500 sind für die Invertinbestimmung ohne Vergiftung geeignet. Invertinarne Hefen, z. B. Brennerhefen vom Zeitwert 1000, erfordern Gegenwart von Toluol, weil sonst die einsetzende Gärung mit der Zeit ansteigende Invertinwirkung vortäuscht. Invertinärmste Hefen, zu denen wir in der elften Arbeit über Invertin gelangten, lassen sich, wie dort gezeigt wurde, nicht mehr in der üblichen Weise analysieren; man muß sie wie für die Maltasebestimmung zuerst durch Zellgift abtöten, wahrscheinlich, weil die noch vorhandene geringe Enzymmenge für den Zucker nicht mehr genügend zugänglich ist.

Die Beobachtungen der elften Arbeit über Invertin scheinen auch auf das Verhalten der Maltase in der Hefe Licht zu werfen. Die untersuchten Hefen sind durchwegs maltasearm. Um die verwickelten Verhältnisse zu erklären, die früher den Nachweis und die Bestimmung der Maltase in frischer Hefe vereitelten, scheint die Berücksichtigung ungeeigneter Acidität in der absterbenden Zelle nicht zu genügen. Der Vergleich mit invertinärmsten Hefen kann zur Klärung der Erscheinung beitragen. In diesen ist das noch übrige Invertin weder für Säuren, noch Alkalien, noch für Rohrzucker leicht erreichbar. Es ist möglich, daß die Maltase, deren Rolle für die Gärung eine ganz unwichtige ist, für den in die Zelle eintretenden Zucker erst durch die starken Veränderungen bei der Abtötung genügend zugänglich gemacht wird.

Beispiel: Bierhefe, durch 2stündige Einwirkung von 0,15 n-H₂SO₄ invertinarm gemacht.

a) Bestimmung des Invertins nach dem üblichen Verfahren: Reakt.-Zeit: 61 Minuten, Drehungsabnahme: 0°.

b) Verflüssigung mit Essigester, Best. u. Zus. von Toluol unter Bed. d. Vergleichszeitw. (angew. 1,17 g Trockenhefe auf 100 ccm Zuckerlösung).

Reaktions- Zeit Minuten	Drehungs- abnahme °	Spaltung %	Halbspaltungs- zeit
64,4	1,37	20,0	196
126,0	2,44	35,6	192
247,0	4,24	61,9	191

Zeitwert: 18700.

[261]

IV. Direkte Vergärung der Maltose.

Die vierte¹ Mitteilung dieser Reihe handelt davon, daß die Hefe M, einige Zeit die einzige vom Berliner Institut für Gärungsgewerbe vertriebene Brennerhefe, und zwei aus der Industrie bezogene obergärige Hefen (Branntweinhefen der Sinner A.-G. und der Spiritusfabrik Stadlau bei Wien) keine Maltase oder nur Spuren davon enthalten. Merkwürdigerweise fehlt diesen Hefen der Praxis eben dasjenige Enzym, dessen Anwesenheit und Funktion nach der allgemein angenommenen Anschauung die Vorbedingung für die Vergärung des Malzzuckers sein sollte. Übrigens fielen so wichtige Hefen der Praxis auch durch ihre verhältnismäßig geringe Gärleistung auf. Die Gärungsindustrien sollten aus diesen analytischen Versuchen die Anregung entnehmen, die enzymatischen Leistungen und die Gärleistungen ihrer Heferassen quantitativ zu beobachten und neben der mikroskopischen Kontrolle bei der Auswahl und Reinzucht zu berücksichtigen.

Der Stellungnahme von H. v. EULER und K. JOSEPHSON² zur Frage der direkten Maltosegärung verdanken wir die Veranlassung, das Beweismaterial der vierten Mitteilung zu vervollkommen. Zu diesem Zwecke geschah es, daß die Zuverlässigkeit und Genauigkeit der Maltasebestimmung im vorigen Abschnitt nachgeprüft und überzeugender gestaltet wurde. Die früheren Beobachtungen mit praktisch maltasefreien Hefen lassen sich auch durch den Nachweis ergänzen, daß unsere gewöhnlichen Bierhefen ebenfalls instande sind, Maltose ohne vorangehende Hydrolyse durch die Wirkung einer besonderen Komponente ihres Zymasekomplexes zu vergären.

Eine Brennerhefe von noch unbekanntem Maltasegehalt, reine Branntweinhefe der Zuckerraffinerie Frankenthal, Fabrik Regensburg, war in der elften Arbeit über Invertin das Material für Invertinverminderung in der lebenden Hefe. Diese Regensburger Hefe (Vers. 1 der Tab. 9) enthält Maltase nur [263] spurenweise, die

[262]

Tabelle 9. Versuche mit maltasearmen Hefen.

Nr.	Hefe bzw. Autolysat	Vorbehandlung	Invertin-zeitwert	Maltasebestimmung (in 100 ccm Maltoselösung)			
				Reakt.-Zeit Min.	Drehungs- abnahme	Spaltung %	Zeitwert bzw. Halb- spaltungs- zeit
1	Regensb. Branntw.-Hefe	ohne	920	30 1125,5	0 0,25	0 3,9	— 50000
2	„ „	2 Std. mit 0,15 n-H ₂ SO ₄	19000	2340 1128	0,35 0,30	5,5 4,7	53000 40000
3	„ „	1 Std. mit 0,05 n-NaOH	25000	2340 1127,5	0,37 0,26	5,8 4,1	50000 50000
4	Löwenbräuhefe Rd 1/III	ohne	366	60	2,93	45,9	42
5	„ „	2 Std. mit 0,15 n-H ₂ SO ₄	3000	223,5 1050	0,68 1,55	10,6 24,3	1880 2360
6	Autol. aus Reg. Branntw.-Hefe (angew. 20 ccm entsprech. 2 g Trockenhefe)	2 Tage Aufbew. bei 0° 5 „ „ „ 0°		590 327 121	0,23 0,15 0,02	3,6 2,3 0,3	40000 45000 —

¹ Diese Zs. Bd. 115, S. 211 [1921].² Diese Zs. Bd. 120, S. 42 [1922], und zwar S. 54.

Halbspaltungszeit für Maltose beträgt für die Hefemenge des Gäransatzes 100 000 Minuten (am Ende der Halbgärung bestimmt 60 000), die Halbgärzeit unter denselben Bedingungen 242 Minuten.

Gärversuch:	30	60	90	120	150	180	210	242 Minuten
	7,0	15,5	24,3	39,0	63,0	80,5	116,0	144,0 ccm CO ₂ .

Auch hier gilt, daß die Maltose in Zeiten vergoren wird, in denen die Hydrolyse gar keine Rolle spielt. Die Genauigkeit der Maltasebestimmung ist dabei belanglos. Ein nach dem im Abschnitt V beschriebenen Verfahren gewonnenes Autolysat dieser Hefe enthielt (Vers. 6 der Tab. 9) keine Maltase und bildete auch keine bei 3- bis 5tägigem Aufbewahren bei 0°.

Mehrstündige Behandlung mit 0,15N-Schwefelsäure oder 0,05N-Natronlauge änderte den spurenweisen Maltasegehalt nicht.

Wird Bierhefe nach dem Verfahren der Invertinverminderung von WILLSTÄTTER und LOWRY 2 Stunden mit 0,15N-Schwefelsäure behandelt, wobei der Invertinzeitwert von 366 zu 3000 ansteigt, so verschlechtert sich zugleich der Maltasegehalt (Vers. 5 der Tab. 9) entsprechend den Zeitwerten 42 und etwa 2000 (gef. 1880 und 2360). Diesem Werte entspräche eine Halbspaltungszeit für die Hefemenge des Gäransatzes von etwa 4000 (3760 und 4720) Minuten gegenüber einer Halbgärzeit von 167 Minuten.

Gärversuch:	30	60	90	120	150	167 Minuten
	23,8	47,4	72,4	99,4	127,0	144,0 ccm CO ₂ .

Es ist indessen zu berücksichtigen, daß während der Gärung eine Neubildung von Maltase wie von Saccharase erfolgt. Am Ende der Halbgärzeit wies die Hefe wieder einen Maltasegehalt entsprechend dem Zeitwert 106 auf. Wenn man nun den am Ende erreichten Maltasegehalt dem Vergleich der Zeiten für Hydrolyse und Gärung zugrunde legt, das ist die für unsere Betrachtung ungünstigste Annahme, so steht der Halbgärzeit von 167 Minuten eine Halbspaltungszeit von [264] 212 Minuten gegenüber. Besser würden die Zeiten der $\frac{1}{8}$ -Gärung und -Spaltung verglichen. Denn es ist noch unberücksichtigt, daß die Maltase im Gärversuch infolge der Wegschaffung des hemmend wirkenden Spaltungsproduktes Glucose stärker wirken kann, als die Maltasebestimmung anzeigt.

V. Bildung von Enzymlösungen aus der Hefe¹.

Unsere Anschauungen über die Bildung von Lösungen der Enzyme, z. B. der Maltase aus der Hefe, hat sich in den letzten Jahren wesentlich geändert. Es gab Schwierigkeiten, Maltase aus der frischen Hefe „auszulaugen“. C. J. LINTNER und E. KRÖBER² führten Unterschiede zwischen Saccharase und Maltase auf verhältnismäßige Schwerlöslichkeit der Maltase zurück. Und E. FISCHER³ erklärte seinen

¹ Fortsetzung d. Abschn. A, I u. IV u. VII der ersten Abh. über Invertin, Ann. d. Chem. Bd. 425, S. 1 [1920/21].

² Chem. Ber. Bd. 28, S. 1050 [1895].

³ Chem. Ber. Bd. 27, S. 3479 [1894] und diese Zs. Bd. 26, S. 60 [1898], und zwar S. 75.

Befund, daß „beim Auslaugen der Frischhefe mit Wasser“ „nur das Enzym in Lösung geht, welches den Rohrzucker spaltet“, mit der Annahme, daß die Diffusion aus der unversehrten Zelle nach außen bei der Maltase gehindert, bei der Saccharase nicht gehindert sei. Auch A. CROFT HILL⁴ gibt an, die Maltase „does not leave the cells until they have been thoroughly dried“.

Die Auflösung von Enzymen aus der Hefe, eingehend untersucht in unserer ersten Abhandlung über Invertin, beruht auf den während und nach der Abtötung der Zelle eintretenden enzymatischen Vorgängen der Freilegung. Die Kunst der Darstellung von Enzymlösungen höherer Reinheitsgrade besteht darin, die Freilegung eines Enzyms von den gesamten Vorgängen der Hefeautolyse soweit als möglich zu trennen. So gelingt es, wie in unserer Schlußarbeit (XII) über Invertin berichtet wird, Hefeautolysate darzustellen, die 150mal reinere [265] Invertinlösungen sind, als die in der ersten Abhandlung beschriebenen.

Im folgenden wird die Darstellung der Maltaselösungen so verbessert, daß man aus Frischhefe in 3 bis 8 Stunden 95 bis 100 % des in der Hefe nachgewiesenen Enzyms in wäßrige Lösungen von Zeitwerten 12 bis 2, also Maltasewerten 83 bis 500 überführt. Noch vor kurzem konnten die Versuche über Isolierung der Maltase den Eindruck¹⁾ hervorrufen, daß „die Maltase sehr schwer aus der Hefe abtrennbar“ sei. Die vergleichende Auflösung von Saccharase und Maltase hat nun zu dem überraschenden Ergebnis geführt, daß die Maltase sogar rascher als die Saccharase freigelegt und in Lösung übergeführt wird.

Es gelang zum ersten Male ohne vorangegangene Trocknung, aus Hefe Maltaselösungen darzustellen nach dem „Neutralisationsverfahren“ der ersten Mitteilung über Maltase; mit Wasser verdünnt, wurde die Hefe der Wirkung eines Zellgiftes (Toluol) ausgesetzt und die allmählich produzierte Säure von Zeit zu Zeit mit verdünntem Ammoniak neutralisiert. Das Verfahren wird nun dadurch verbessert, daß wir wie zum Zweck der Enzymbestimmung in der Hefe ohne Verdünnen mit Wasser die Einwirkung des Zellgiftes, am besten Essigester, vornehmen, um einige Zeit nach vollständiger Verflüssigung zu verdünnen, in einem Male zu neutralisieren und die Freilegung des Enzyms in einem Tag oder noch kürzerer Zeit bei Zimmertemperatur vor sich gehen zu lassen. Die Bedingungen der Bestimmung in der Hefe selbst, wobei die Maltase noch zum allergrößten Teile in der Zelle zur Wirkung gebracht wird, sind also für die Entbindung der Maltase aus der Zelle die geeignetsten.

Es ist ein geringfügig erscheinender Umstand, ob die mit Wasser verdünnte Hefe der Einwirkung von Essigester u. dgl. unterliegt oder ob das Gift zuerst einige Minuten lang auf die unverdünnte, immerhin 75 % Wasser enthaltende Hefe einwirkt. Aber dieser kleine Unterschied ist von großer Tragweite für den Verlauf des enzymatischen Protoplasmaabbaues, [267] wovon die Freilegung eines zuckerspaltenden Enzyms ein Teilvorgang ist. Man war geneigt anzunehmen, da es vorsichtiger und

⁴ Journ. Chem. Soc. Bd. 73, S. 634 [1898], und zwar S. 635.

¹⁾ H. v. EULER und K. JOSEPHSON, Diese Zs. Bd. 120, S. 42 [1922], und zwar S. 56.

[266]

Tabelle 10.

Vergleich der Freilegung von Maltase und Saccharase aus frischer Hefe nach Abtötung in unverdünntem Zustande. (Löwenbräuhefe Rd 1/III; Invertinzeitwert 366, Maltasezeitwert 41.)

Nr.	Verflüssigung und Art der Autolyse	Dauer der Autolyse Stdh.	Maltase			Saccharase		
			M.-[α]. in 1 g angew. Trockenhefe	M.-[α]. in der 1 g Trockenhefe entspr. Menge Enzymlösung	Aus- beute %	S.V.E. in 1 g angew. Trockenhefe	S.V.E. in der 1 g Trockenhefe entspr. Menge Enzymlösung	Aus- beute %
1	Hefe vom Trockengewicht	5	0,0244	0,0133	54,6	0,4550	0,1330	29,3
	20,8%; mit Essigester bei	17	..	0,0191	78,1	..	0,3460	76,0
	23°, gebrochen	24	..	0,0189	77,4	..	0,4250	93,5
2	Hefe vom Trockengewicht	20	..	0,0238	97,9	..	0,3120	68,5
3	Hefe vom Trockengewicht	5	..	0,0115	47,1	..	0,1160	25,6
	26,6%; mit Essigester bei	8 1/3	..	0,0191	78,1	..	0,2000	43,9
	23°, ungebrochen	22	..	0,0250	102,5	..	0,4640	102,0
4	Hefe vom Trockengewicht	5 1/3	..	0,0118	48,3	..	0,1700	37,4
	24,1%; mit Diammonphosphat bei	8 1/3	..	0,0175	71,8	..	0,2090	45,9
	23°, ungebrochen	22	..	0,0226	92,6	..	0,2540	55,9
5	Hefe vom Trockengewicht	5	..	0,0191	78,1	..	0,1095	24,1
	26,6%; mit Diammonphosphat bei	8 1/3	..	0,0229	94,0	..	0,1890	41,5
	23°, ungebrochen	22	..	0,0246	101,0	..	0,4530	99,6
6	wie 5	3	..	0,0232	95,2	..	0,1820	40,0
		4	..	—	—	..	0,3070	67,5
		5	..	0,0265	108,5	..	0,4300	94,4

schonender ist, die Frischhefe, verdünnt mit dem gleichen oder doppelten Gewicht Wasser (also wasserfreie Hefe mit etwa 10 Teilen Wasser), der langsamen Einwirkung von Toluol, Chloroform oder Essigester auszusetzen, daß unter solchen Bedingungen besonders reine Enzymlösungen entstehen. Es hat sich aber in dieser Arbeit und besonders in den gleichzeitig ausgeführten letzten Untersuchungen über Invertin (X. und XII.) gezeigt, daß die Freilegung und Auflösung der Saccharase und der Maltase und der Proteasen viel selektiver und dabei verlustlos verläuft, wenn durch den kräftigen Eingriff der Abtötung unverdünnter Hefe unter Verflüssigung und Abtrennung des Verflüssigungssaftes die Exosmose der Enzyme eingeleitet wird. Bei den ein wenig älteren Verfahren, Invertinlösungen darzustellen, geht mit der Saccharase und Maltase das halbe Gewicht der Hefe infolge autolytischer Vorgänge in Lösung. Nach unseren neuen Methoden, wobei als wesentliche Verbesserung die Fraktionierung während der Autolyse hinzukommt, werden die Enzyme quantitativ in wäßrige Lösung übergeführt zusammen mit 1/20 bis zu 1/10 der Hefemasse. Aus diesem Vergleich folgt, daß beim langsamen Vergiften verdünnter Hefe weitgehender enzymatischer Abbau des ganzen Hefeinhaltes stattfindet, daß sich dagegen bei energischer Abtötung der unverdünnten Hefe und darauffolgendem Verdünnen und Abtrennen des Verflüssigungssaftes vorwiegend die gesuchten Enzymkomplexe vom Zellinhalt ablösen und mit verhältnismäßig wenig Ballast in wäßrige Lösung über-treten.

Die Zusammensetzung der aus unverdünnt abgetöteter und aus verdünnter, langsam vergifteter Hefe bereiteten Enzymlösungen ist, auch abgesehen vom Reinheitsgrade, wesentlich verschieden (vgl. Abh. XII über Invertin). Die einen weisen natürliche Komplexe der Enzyme in mehr geschontem, dem ursprünglichen näher verwandten Zustande auf, während die andere Art von Lösungen, die älteren, namentlich nach den proteolytischen Vorgängen der Alterung, weitgehend verwandelte Enzymaggregate enthalten.

[268] Die Vorgänge der Freilegung einzelner Enzyme lassen sich nun klarer verfolgen und quantitativ vergleichen. Die Auflösung der Maltase und der Saccharase wird verglichen in den Versuchen der Tab. 10, die nach dem Verfahren der Hefeabtötung ausgeführt sind, teils durch Vergiftung mit Essigester, teils durch osmotische Zerstörung mittels Diammonphosphats. Es sind beispielsweise nach diesem zweiten Verfahren (Vers. 6) in 3 Stunden 95 % Maltase neben 40 % der Saccharase, in einem anderen Beispiel (Vers. 5) 94 % Maltase zugleich mit 41 % Saccharase in Lösung übergeführt worden. Nach Abtötung mit Essigester erfolgte im Vers. 3 der Tabelle die Auflösung von 78 % Maltase in 8½ Stunden, während zugleich nur 44 % Saccharase in Lösung gingen.

Darstellung mit Hilfe von Essigester. Die scharf abgepreßte Hefe verrührt man mit Hilfe eines dicken Glasstabes in einer Pulverflasche mit Essigester (10 ccm auf 100 g Frischhefe) bis zur Verflüssigung, die in etwa 5 bis 10 Minuten vollständig wird. Die dünnbreiige Masse bleibt dann noch eine Zeitlang stehen, etwa ½ Stunde, während deren Säurebildung erfolgt und wieder nachläßt. Darauf verdünnen wir mit Wasser und stellen mit verdünntem Ammoniak neutrale Reaktion auf Lackmus her. Die Analyse herausgenommener Proben zeigt die zweckmäßige Dauer der Autolyse an. Bei höchstens eintägigem Stehen gehen 95 bis 100 % der Maltase in Lösung, in zu langer Versuchsdauer bei Zimmertemperatur kann die Ausbeute zurückgehen.

Um Maltaselösungen von noch höheren Reinheitsgraden zu gewinnen, empfiehlt es sich, wie für Invertin beschrieben, kurze Zeit nach dem Verdünnen mit Wasser durch Zentrifugieren die bei der Hefeverflüssigung und kurz danach ausgetretenen Stoffe abzutrennen und die wieder mit Wasser und Essigester angesetzte Hefemasse einen Tag der Autolyse zu überlassen.

Darstellung mit Hilfe von Diammonphosphat. Der Verlauf der Freilegung hängt vom Wassergehalt der Hefe ab; 21proz. Hefe ist zu feucht, scharf abgepreßte, die 25 bis 27 % Trockensubstanz enthält, ist sehr geeignet. Die Gewinnung [269] der Maltase und Saccharase ist so noch einfacher, man braucht nur die Frischhefe mit 10 % ihres Gewichtes an feinst gepulvertem Phosphat bis zur Verflüssigung zu verrühren und nach etwa 1 Stunde mit Wasser, dem 10fachen auf Trockenhefe berechnet, zu verdünnen, wobei das Neutralisieren wegfällt. Gewöhnlich ist die Maltase in 5 bis 8 Stunden quantitativ in Lösung übergeführt.

VI. Zunahme der Maltasewirkung in den Autolysaten.

Für Arbeiten mit Maltaselösungen ist es von entscheidendem Nutzen, daß die Lösungen dauernd bei 0° (nicht nur im Eisschrank) aufbewahrt werden. Schon in der ersten Mitteilung dieser Reihe sind merkwürdige Beobachtungen über Zunahme von Maltasewerten der Autolysate gemacht worden, aber die Aktivitätssteigerung und die Inaktivierung des Enzyms überdeckten sich. Die Maltase ist viel weniger beständig als die Saccharase. In den Autolysaten, die als Ausgangsmaterial für Invertin dienten, verschwand die Maltase beim Altern bei 30° stets schon in 1 Tag, beim Stehen bei Zimmertemperatur oft in einigen Tagen. Dagegen waren bei 0° unsere Maltaselösungen mehr als 1 Woche ganz haltbar. So läßt sich nun in allen Fällen, beginnend am 2. oder 3. Tage, bedeutende Erhöhung der Maltasewirkung beobachten, und zwar ohne eine Änderung des zeitlichen Verlaufs der Einwirkung auf Maltose.

Wie die Tab. 11 zeigt, stieg die Aktivität der Enzymlösungen von 0,0278, 0,0301 und 0,0290 scheinbaren Maltaseeinheiten auf 0,0425, 0,0488 und 0,0485 M.[-e]. an, also bis um 67%. Diese am Invertin von uns nie beobachtete Erscheinung kommt vielleicht dadurch zustande, daß ein mit der Maltase vergesellschafteter reaktionshemmender Begleitstoff verändert oder abgeschieden wird. Diese Annahme gibt einem Einwand recht, den vor einigen Jahren A. KIESEL,¹ ganz allgemein, glücklicherweise zu allgemein, gegen die quantitative Vergleichbarkeit verschiedener Objekte in bezug auf ihren Fermentgehalt geäußert hat.

[270]

Tabelle 11.

Gang der Maltasewirkung in den bei 0° aufbewahrten Autolysaten.
(10 ccm Autolysat, entspr. 1 g angew. Hefetrockensubstanz, auf 100 ccm Maltoselösung einwirkend.)

Autolysat Nr.	Alter Tage	Reaktionszeit		Drehungsabnahme			Spaltung			Gehalt an Maltase	
		Minuten		"			%			M.[-e].	Aktivitäts- zunahme %
I	0	70,7		3,17			49,5			0,0278	
	3	29,0	58,3	130,0	2,36	3,15	4,40	36,9	49,3	60,0	0,0345
	6	34,7	87,0	159,2	2,74	3,86	4,68	42,8	60,4	73,0	0,0395
	9	50,0			3,28			51,3			0,0425
	12	40,0			2,87			44,8			0,0385
II	0	59,0	104,2		2,99	3,78		46,6	59,1		0,0294
	1	47,6	95,5		2,94	3,89		45,9	60,9		0,0350
	4	40,0	65,5		2,86	3,43		44,7	53,5		0,0377
	7	80,0			3,35			52,3			0,0277
III	0	51,9			2,88			45,0			0,0301
	2	40,2			3,17			49,5			0,0488
	6	7,5	20,0		1,24	2,02		19,4	31,6		0,0385
IV	0	56,5			2,95			46,1			0,0290
	2	67,0			3,22			50,2			0,0298
	3	53,0	67,8	78,6	3,28	3,65	3,90	51,3	57,0	61,0	0,0416
	4	65,7			3,80			59,3			0,0485
	7	63,0	83,7		3,21	3,65		59,1	57,0		0,0329
	9	60,0			2,89			45,1			0,0262
	11	37,0	70,0	115,0	2,00	2,68	3,30	31,2	41,9	51,6	0,0187
	18	214,5			0,73			11,4			0,0006

¹ Diese Zs. Bd. 118, S. 284 [1921/22].

Neben dem Enzymzuwachs bemerkt man in den Autolysaten, wie schon in der ersten Mitteilung erwähnt, beim Stehen die Bildung eines geringen, sehr feinen Niederschlags. Dieser vermag aber, der klaren Flüssigkeit zugesetzt, nicht etwa eine Hemmung der Maltosespaltung zu bewirken. Eine andere Möglichkeit für das Zustandekommen der Aktivitätszunahme wäre die Neubildung von Enzym aus einer Vorstufe. Mit dieser Hypothese steht indessen schlecht in Einklang, daß die Maltasemenge bei

[271] Tabelle 12. Haltbarkeit der Maltase bei verschiedenen p_H und Temperaturen.

Nr.	Maltaselösung		Aufbewahrung		M.-[ϵ], in 10 ccm	Aktivitäts- verlust %
	Darstellung	M.-[ϵ], in 10 ccm, entspr. 1 g Trockenhefe	Bedingungen	Dauer (Std.)		
1	mit Essigester bei 23°, ungebrochen	0,0189	in der Dialyse	96	0	vollständig
2	mit Essigester bei 23°, ungebrochen	„	$p_H = 6,8$; bei 23°	96	0	„
3a	mit Essigester bei 23°, ungebrochen	„	„ 6,8; „ 8°	96	0,0149	21,0
3b	mit Essigester bei 23°, ungebrochen	„	„ 6,8; „ 8°	120	0,0142	24,8
3c	mit Essigester bei 23°, ungebrochen	„	„ 6,8; „ 8°	144	0,0113	40,0
4	mit Essigester bei 23°, ungebrochen	0,0238	„ 5,5; „ 23°	44	0	vollständig
5a	mit Essigester bei 23°, ungebrochen	„	„ 6,3; „ 23°	44	0,00266	88,8
5b	mit Essigester bei 23°, ungebrochen	„	„ 6,3; „ 23°	64	0	vollständig
6a	mit Essigester bei 23°, ungebrochen	„	„ 6,8; „ 23°	44	0,0160	32,8
6b	mit Essigester bei 23°, ungebrochen	„	„ 6,8; „ 23°	64	0,0116	51,2
7a	mit Essigester bei 23°, gebrochen	0,0118	„ 7,5; „ 23°	48	0,00725	38,5
7b	mit Essigester bei 23°, gebrochen	„	„ 7,5; „ 23°	100	0,00107	90,5
8	mit Essigester bei 23°, ungebrochen	0,0238	„ 8,3; „ 23°	44	0	vollständig
9	mit Diammonphosphat bei 23°, ungebrochen	0,0264	„ 6,8; „ 1°	24	0,0264	0
10	mit Diammonphosphat bei 23°, ungebrochen	0,0259	„ 4,5; „ 1°	2 1/2	0,0242	6,0
11	mit Diammonphosphat bei 23°, ungebrochen	„	„ 8,3; „ 1°	2 1/2	0,0241	7,0

der Auflösung aus der Hefe [272] anscheinend konstant bleibt und daß die Hefe unter Bedingungen sehr reichlicher Saccharasebildung, nämlich bei Gärührung mit niedriger Zuckerkonzentration, in nur geringem Maße ihren Maltasegehalt vermehrt.

Aus der Tabelle ist ferner zu erschen, daß nach Verlauf von etwa 8 Tagen die Maltasewirkung zu sinken beginnt. Auch dabei tritt keine Änderung der Kinetik ein.

Dieser Gang der Aktivität ist an Maltaselösungen bei dem günstigen p_{H} beobachtet worden. Wie schon L. MICHAELIS und P. RONA¹ gefunden haben, ist die Maltase in saurerer und alkalischer Lösung viel leichter zersetzlich (vgl. die Tab. 12). Für die Isolierung des Enzyms ist es jedoch wichtig, die Tonerdeadsorbate, die Gemische von Maltase und Saccharase enthalten, zur Elution mit saueren und alkalischen Mitteln, nämlich mit primärem und sekundärem Phosphat zu behandeln. Wenn man bei einer Temperatur von wenig über 0° arbeitet, dann wird, wie aus den Versuchen 10 und 11 der Tab. 12 ersichtlich, sowohl ein p_{H} von 4,5 wie von 8,3 einige Stunden lang mit Verlusten von nur etwa 7% ertragen. Durch Erniedrigung der Temperatur auf 0° und Abkürzung der Operationen läßt sich auch dieser Verlust vermeiden.

¹ Biochem. Zs. Bd. 57, S. 70 [1913], und zwar S. 77.

66. TRENNUNG VON MALTASE UND SACCHARASE.

Von **RICHARD WILLSTÄTTER** und **EUGEN BAMANN**.

Siebente Mitteilung über Maltase.

(Aus dem Chemischen Laboratorium der Bayerischen Akademie der Wissenschaften in München.)

(Der Redaktion zugegangen am 29. Oktober 1925.)

Einleitung.

Es ist die Aufgabe dieser Arbeit, die Adsorptionsmethode für die Fraktionierung von Enzymgemischen weiter zu entwickeln. Das erste von uns untersuchte Beispiel¹ der Trennung von Enzymen betraf das Gemisch von drei Pankreasenzymen, die auf so verschiedene Substrate wie Fette, Proteine und Stärke eingestellt sind. Es gelang mit Hilfe von Tonerde, die Lipase, wie es schien, auf Grund ihrer mehr ausgeprägten sauren Eigenschaften, von Trypsin und Amylase zu trennen, während sich Trypsin, anscheinend gemäß seiner basischen Eigenschaften, von der Amylase scheiden ließ. Die einander viel näherstehenden biosenspaltenden Enzyme werden geringere Unterschiede im Adsorptionsverhalten zeigen. Man wird feinere Methoden aufsuchen müssen, um ihre bei der vorsichtigen Autolyse der Hefe entstehenden Gemische zu fraktionieren. Ähnliche Aufgaben stellt die Untersuchung der proteolytischen Enzyme. E. WALDSCHMIDT-LEITZ und A. HARTENECK lösen in einer demnächst erscheinenden Arbeit das Gemisch der [274] pankreatischen Proteasen, Trypsin und Erepsin, in die Komponenten auf und auf andere Weise trennen in einer zu veröffentlichenden Untersuchung R. WILLSTÄTTER und W. GRASSMANN die Hefeproteasen, ebenfalls tryptisches und creptisches Enzym.

Die experimentelle Methode eilt der theoretischen Erklärung voraus. Die auf L. MICHAELIS²) zurückgehende einfache Anschauung, nach der die Adsorbentien vermöge ihrer sauren oder basischen Eigenschaften auf die Enzyme oder richtiger auf die Enzymkomplexe von entgegengesetzter elektrochemischer Natur wirken sollen, ist, wie sich im folgenden zeigen wird, nicht mehr genügend, die beobachteten Unterschiede zu erklären. In dem Aluminiumhydroxyd von der Formel AlO_2H , das weder mit 38proz. Salzsäure noch mit 4proz. Natronlauge merklich zu reagieren vermag,

¹ R. WILLSTÄTTER und E. WALDSCHMIDT-LEITZ, Diese Zs. Bd. 125, S. 132 [1922/23] (*Abh.* 89).

²) Biochem. Zs. Bd. 7, S. 488 [1907/08]; L. MICHAELIS und M. EHRENREICH, Biochem. Zs. Bd. 10, S. 283 [1908].

finden wir ein so ausgesprochen selektives Adsorbens, daß nicht die saueren oder basischen Eigenschaften dieser Tonerde, sondern noch nicht genau definierte Affinitätsverhältnisse für die Adsorptionswirkungen bestimmend sein müssen.

Im Zusammenhang mit unseren Arbeiten über die Isolierung von Enzymen und zu ihrer Unterstützung haben wir eine Reihe von Hydrogelen zu untersuchen begonnen. Unterschiede der chemischen Konstitution und des Reaktionsverhaltens sollten beispielsweise in den Aluminiumhydroxyden aufgesucht und der Adsorptionsmethode dienstbar gemacht werden. Diese Absicht wird durch die Darstellung einer größeren Reihe von Tonerdegelen gefördert, die R. WILLSTÄTTER, H. KRAUT und O. ERBACHER demnächst in einer siebenten Arbeit* „Über Hydrate und Hydrogele“ beschreiben werden. Das frisch gefällte, so rasch als möglich ausgewaschene Hydrogel $\text{Al}(\text{OH})_3$, und dasselbe nach eintägigem oder mehrtägigem Altern wird genauer unterschieden von dem für Adsorptionszwecke gewöhnlich verwendeten länger gealterten Tonerdegel. Zu diesen Sorten kommt ein bei 250° durch [275] Einwirkung von Ammoniak auf $\text{Al}(\text{OH})_3$ gewonnenes Tonerdegel von der Formel AlO_2H , das sich als ein sehr nützliches Adsorbens erweist.

Das kurz gealterte Tonerdegel $\text{Al}(\text{OH})_3$ ist in seiner auswählenden Adsorptionswirkung auf Gemische von Maltase und Saccharase dem ganz frischen Gel weit überlegen und es wird seinerseits erheblich übertroffen vom Gel der Formel AlO_2H . Die neuen Hydrogele vermögen zum Unterschied von den gewöhnlichen Tonerdesorten die Maltase reichlich, aber die Saccharase nur spärlich aus den Autolysaten zu adsorbieren. Manche Hefeautolysate liefern so schon in einem Vorgang Adsorbate und daraus mit Diammonphosphat Elutionen von enzymatisch einheitlicher Maltase, während zugleich die Lösungen der Saccharase mit geringem Verlust von ihrem Gehalt an Maltase befreit werden.

Die auswählende Adsorption wird ergänzt durch eine Methode der auswählenden Elution aus den Enzymadsorbaten. Aus den Tonerdeadsorbaten werden Maltase wie Saccharase durch schwach alkalisches Phosphat eluiert, auch noch durch Phosphatmischung von $p_{\text{H}} = 6,8$, aber von primärem Alkaliphosphat wird die Saccharase fast allein eluiert und zwar vollständig, während der größte Teil der Maltase enzymatisch einheitlich im Adsorbat zurückbleibt und daraus gewonnen werden kann.

Für die Kenntnis der Adsorbentien ergibt sich aus diesen Beobachtungen, daß sie auf Grund der Adsorptionsversuche mit einzelnen Enzymen unvollständig oder unrichtig beschrieben werden. Man prüfte z. B. ein Tonerdegel mit Invertin, mit Lipase oder mit Amylase usw. So wäre das Gel AlO_2H nach seinem Verhalten gegen Invertin und andere Enzyme als ein unbrauchbares Adsorbens zu bezeichnen. Eine genauere Kenntnis gewährt die Prüfung mit Enzymgemischen, wie den Hefecarbohydrasen, den beiden Pankreasproteasen oder den beiden Hefeproteasen. Man gewinnt für die Adsorptionsmethode bessere Reagentien, für die Erklärung der Adsorptionserscheinungen vollkommeneres Beobachtungsmaterial.

* *Abh. 22.*

[276]

Experimenteller Teil.**Vergleich des Adsorptionsverhaltens von Maltase und Saccharase.**

Das Material für die Adsorptionsversuche bestand in zwei Arten von Gemischen der Maltase und Saccharase. Die Enzymlösungen aus gewöhnlicher Bierhefe enthielten auf 1 M.-[e]. nach beendeter Freilegung beider Enzyme etwa das 18fache an Saccharase, mit analogem Maße, also Vergleichseinheiten, gemessen. In einem Autolysat aus der durch Gärführung bei niedriger Zuckerkonzentration gewonnenen invertinreichen Hefe trafen hingegen auf 1 M.-[e]. 666 S.V.E. Die Autolyse wurde nach vollständiger Freilegung des Invertins, nach 30 Stunden, abgebrochen.

1. Enzymlösungen aus 100 g Hefetrockensubst. enth. 2,78 M.-[e]. und 53,5 S.V.E.; 2,04 M.-[e]. und 66,0 S.V.E.; 3,01 M.-[e]. und 51,9 S.V.E.; 2,90 M.-[e]. und 31,6 S.V.E.
2. Enzymlösung aus 100 g invertinreich gemachter Trockenhefe v. Inv.-Zeitw. 17,4 enth. 1,44 M.-[e]. und 960 S.V.E.

Die Maltase enthaltenden Lösungen waren ununterbrochen auf 0° gehalten und alle Operationen, wie Adsorption, Trennung von Restlösung und Adsorbat in einer rasch auslaufenden Zentrifuge, Auswaschen des Adsorbates und Untersuchung der Restlösung sind so genau wie möglich bei 0° ausgeführt worden.

Unter den angewandten Adsorbentien sind drei neue einer demnächst zu veröffentlichenden Untersuchung von WILLSTÄTTER, KRAUT und ERBACHER entnommen:

1. Tonerdegel $\text{Al}(\text{OH})_3$, aufs rascheste dargestellt, so daß das Auswaschen in der Zentrifuge in 2 Stunden nach der Fällung beendet war; die Verwendung geschah 3 bis höchstens 4 Stunden nach Beginn der Ausfällung.
2. Dasselbe nach Alterung von einem Tag oder einigen Tagen.
3. Tonerdegel AlO_2H .

Die Mehrzahl der quantitativen Analysen, die den Angaben über Adsorptionsverhalten und über Trennung der Enzyme zugrunde liegen, haben infolge der Veränderlichkeit der Reaktionskinetik nur die Bedeutung von Schätzungen oder von qualitativen Beobachtungen. Die Maltasemengen M.-[e₁]. [277] der Ausgangslösungen, die stets der 1. Zeit-Umsatzkurve der sechsten Mitteilung (Abb. 4) folgten, und die Maltasemengen M.-[e₂]. der aus den Adsorbaten gewonnenen Elutionen, deren Kinetik der 2. Kurve (Abb. 6 der sechsten Mitteilung) zu folgen pflegte, sind nicht ohne weiteres vergleichbar. Noch weniger geeignet für Mengenvergleich sind die Maltasewirkungen der meisten Adsorptionsrestlösungen und Adsorbate, weil diese die Maltosespaltung mit von Fall zu Fall verschiedenem zeitlichem Verlauf bewirkten. Genaue quantitative Angaben sind daher im allgemeinen nur dann zu verzeichnen, wenn es sich um das Vorhandensein von 100 oder 0 % Maltase handelte. Immerhin ist auch da, wo aus der Wirkung nicht auf Mengen des Enzyms geschlossen werden darf, das Adsorptionsverhalten des Enzymgemisches gegen verschiedene Adsorbentien genügend vergleichbar, da die Maltosespaltung in etwa demselben Bereiche zwischen 15 und 30 % Hydrolyse mit gleichen Mengen der Adsorptionsrestlösungen ermittelt wurde; die Invertinbestimmung begegnete keiner Schwierigkeit.

Kaolin. I. MICHAELIS und P. RONA¹ haben schon in ihren Untersuchungen über die Wirkungsbedingungen der Maltase beobachtet, daß im Gegensatz zum Invertin die Maltase durch Kaolin sehr merklich adsorbiert werde. Nach unseren Versuchen (Tab. 1) mit vollständig ausgewaschenem salzsäurebehandeltem Kaolin wird aus den Autolysaten, deren großer Hefegummigehalt die Adsorption stört, Maltase viel reichlicher als Saccharase adsorbiert, z. B. schätzungsweise mehr als $\frac{9}{10}$ von ersterer zugleich mit $\frac{3}{10}$ der letzteren. Wurden die Adsorbate sofort bei 0° untersucht, so fanden sich darin in einem Falle noch etwa 14, in einem anderen etwa 20% der adsorbierten Maltasemenge. Diese Zerstörung der Maltase im Kaolinadsorbate hatten schon WILLSTÄTTER, OPPENHEIMER und STEIBELT² beobachtet. In den verschiedenen Tonerdeadsorbaten ist dagegen die Haltbarkeit des Enzyms bemerkenswert.

[278]

Tabelle 1.

Kaolinadsorption von Maltase und Saccharase aus Gemischen.
(Die Bestimmungen wurden mit 100 cem Maltoselösung ausgeführt.)

Nr.	Autolysat	Enzymmenge in angew. 10 cem		Reaktion der Lösung	Angew. Adsorbens g	Bestimmung der Restlösung				Adsorbierte Maltase schätzungsweise	Adsorbierte Saccharase
		M.-[α]	S.V.E.			Angew. cem	Reaktionszeit Min.	Druckungsabnahme %	Spaltung %		
1	II	0,0335	0,6600	neutr.	9,12	40 v. 56,2	65,0	1,00	15,6	$\frac{9}{10}$	12,0
2	IV	0,0290	0,3160	..	1,00	20 .. 35	160,0	3,50	54,6	$< \frac{1}{20}$	0,8
3	IV	0,0290	0,3160	..	1,52	20 .. 35	97,0	2,80	43,8	$\frac{1}{10}$	6,6
4	IV	0,0290	0,3160	..	13,80	40 .. 78	78,5	0,45	7,0	nahezu ganz	29,4
5	IV	0,0292	0,3160	$\frac{n}{20^\circ}$ essigs.	6,90	20 .. 122	165,8	0,01	—	vollst.	28,3

Tonerde. Alle Gele von Aluminiumhydroxyd adsorbieren verhältnismäßig mehr Maltase als Saccharase. Am wenigsten geeignet für eine Trennung war eines der üblichen Präparate von lange gealtertem Aluminiumhydroxyd C. Dieses nahm aus zwei Autolysaten (Vers. 2 und 11 der Tab. 2) schätzungsweise neben $\frac{2}{3}$ bis $\frac{4}{5}$ der Maltase 7 bis 12% der Saccharase auf. Die Enzymlösungen verhielten sich übrigens sehr ungleich; bei den Autolysaten I und II waren alle Unterschiede zwischen beiden Enzymen größer als bei IV.

Das Verhalten der vier verschiedenen Tonerdegele ist nach den Versuchen der Tab. 2 so abgestuft, daß die Bevorzugung der Maltase ansteigt von lange gealterter Tonerde C zum frisch dargestellten Gel $\text{Al}(\text{OH})_3$, weiter zum nämlichen aber kurz gealterten Gel und noch mehr zum Gel von der Formel AlO_2H . Der Adsorptionswert dieses Tonerdegels für Maltase beträgt nur etwa $\frac{1}{5}$ von dem der gewöhnlichen Tonerde C, aber Invertin wird von AlO_2H aus den Autolysaten mit mindestens 25mal schlechterem Adsorptionswert aufgenommen, als von gewöhnlicher Tonerde.

Das Gel AlO_2H wurde mit Invertin allein geprüft.

¹ Biochem. Zs. Bd. 57, S. 70 [1913], und zwar S. 82.

² Diese Zs. Bd. 110, S. 232 [1920], und zwar S. 240.

[279] Hydrogel AlO_2H :

Ads. von Invertin (durch Kaolin gereinigt, S.W. 2,5). Angew. 0,10 S.E. in 5 ccm, 0,032 und 0,059 g Adsorbens, 13 und 19% adsorbiert, A.W. 0,37 und 0,32.

Aus derselben Enzymlösung ads. ein Präparat von Tonerde C bei gleichen Adsorptionsgraden mit A.W. 44 bis 32.

Adsorption von reinerem Invertin (S.W. 5,3).

Angew. 0,02 S.E. in 10 ccm, 0,179 g Adsorbens, 33% adsorbiert, A.W. nur 0,038.

Nach diesen ungemein niedrigen Adsorptionswerten würde dieses Tonerdegel als ein sehr schlechtes Adsorbens anzusprechen sein. Das wäre nicht überraschend, da seine Bildung bei 250° erfolgt. Der angeführte Vergleich (Vers. 6 und 10 der Tab. 2) zeigt aber, daß es ein durch selektive Wirkung ausgezeichnetes Adsorbens ist.

Vergleichende Versuche mit einigen anderen Metallhydroxyden (Tab. 3) boten keinen Vorteil gegenüber Tonerde. α -Zinnsäure, ein gealtertes Präparat, das keine Folgerung auf die Adsorptionseigenschaften der verschiedenen Stannihydroxyde erlaubt, zeigt keine auswählende Adsorption. Zinkhydroxyd adsorbiert die Maltase etwas günstiger selektiv als alte Tonerde C; sowohl Maltase als Saccharase verderben sofort an diesem Adsorbate. Ferrihydroxyd, ein altes Präparat, war viel geeigneter als alte Tonerde C, ebenso günstig wie frisch gefällte Tonerde.

Trennung von Maltase und Saccharase durch auswählende Adsorption.**Befreiung der Saccharase von der Maltase.**

Die Invertinlösungen werden mit Hilfe derjenigen Aluminiumhydroxyde, die bei der Adsorption Maltase vorziehen, vollständig von Maltase befreit, ohne daß sich das Produkt ihrer Inaktivierung der Saccharase beimischt. Das geeignetste Ausgangsmaterial ist natürlich die Enzymlösung aus invertinreicher Hefe, in der auf 1 M.-[e₁], etwa 15- bis 30mal mehr Saccharase trifft als in gewöhnlichen Hefe-autolysaten.

Beispiel: 10 ccm Autolysat aus Hefe vom Invertinzeitwert 17,4 (aus 1,0 g Hefetrockensubstanz dargestellt) enthielten 0,0144 M.-[e₁], neben 9,6 S.V.E. In die kalte Enzymlösung [282] trugen wir die ebenfalls auf 0° gekühlte Suspension des kurz gealterten Tonerdegels (entspr. 0,20 g Al_2O_3) ein und trennten nach Durchschütteln durch Zentrifugieren die Restlösung vom Adsorbat ab, das einmal mit Eiswasser in der Zentrifuge ausgewaschen wurde. Von dieser Restlösung (40,0 ccm) bewirkten 10 ccm in 4½ Stunden nur eine Drehungsabnahme der Maltose von 0,13° (geschätzter Gehalt nur 0,00002 M.-[e₁]), sie war also so gut wie frei von Maltase. Ihr Gehalt an Saccharase belief sich noch auf 7,86 S.V.E., also 81,9% der angewandten Menge.

Bei der Wiederholung des Versuches erfolgte die Adsorption mit demselben Tonerdegel in zwei Anteilen. Zuerst entfernte das Hydroxyd entsprechend 0,10 g Al_2O_3 mit nur 2,6% der Saccharase schätzungsweise etwas mehr als ¾ der Maltase, in einem zweiten Male das Gel entsprechend 0,059 g Al_2O_3 den ganzen Rest der Maltase mit noch 15,0% der Saccharase.

[280] Tabelle 2. Adsorption von Maltase und Saccharase durch verschiedene

Nr.	Autolysat	Enzymmenge in angew. 10 ccm		Reaktion	Adsorbens
		M.-[α]	S.V.E.		
1	I	0,0416	0,5350	neutral	Tonerde C
2	I	0,0426	0,5350	dgl.	dgl.
3	I	0,0385	0,5350	dgl.	kurz gealterte Tonerde
4	I	0,0416	0,5350	dgl.	Tonerdegel v. d. F. AlO_2H
5	I	0,0426	0,5350	dgl.	dgl.
6	I	0,0426	0,5350	dgl.	dgl.
7	II	0,0380	0,6000	dgl.	Tonerde C
8	II	0,0338	0,6000	u. Zus. v. 0,1 g Phosph. $p_{\text{H}} = 6,8$	dgl.
9	II	0,0377	0,6000	neutral	kurz gealterte Tonerde
10	II	0,0377	0,6000	dgl.	Tonerdegel v. d. F. AlO_2H
11	III	0,0490	0,5100	dgl.	Tonerde C
12	III	0,0490	0,5100	u. Zus. v. 0,1 g KH_2PO_4	dgl.
13	III	0,0490	0,5100	neutral	kurz gealterte Tonerde
14	IV	0,0299	0,3160	dgl.	Tonerde C
15	IV	0,0299	0,3160	dgl.	dgl.
16	IV (8 Tage gealtert)	0,0262	0,3160	dgl.	dgl.
17	IV	0,0299	0,3160	$n/_{20}$ -essigsauer	dgl.
18	IV	0,0299	0,3160	dgl.	dgl.
19	IV	0,0299	0,3160	schwach ammoniakalisch	dgl.
20	IV	0,0320	0,3160	neutral	frisch gefällte Tonerde
21	IV	0,0320	0,3160	dgl.	dgl.
22	IV	0,0320	0,3160	dgl.	dgl.
23	IV	0,0262	0,3160	dgl.	kurz gealterte Tonerde
24	IV	0,0222	0,3160	dgl.	dgl.
25	IV	0,0329	0,3160	dgl.	Tonerdegel v. d. F. AlO_2H
26	IV	0,0311	0,3160	dgl.	dgl.
27	IV	0,0189	0,3160	dgl.	dgl.
28	V	0,0144	0,6000	dgl.	kurz gealterte Tonerde
29	V	0,0144	0,6000	dgl.	dgl.

Tabelle 3. Adsorption von Maltase und Saccharase durch einige

1	IV	0,0485	0,3160	neutral	α -Zinnsäure
2	IV	0,0262	0,3160	dgl.	Zinkhydroxyd
3	IV	0,0188	0,3160	dgl.	dgl.
4	IV	0,0188	0,3160	dgl.	dgl.
5	IV	0,0419	0,3160	dgl.	Eisenhydroxyd

Befreiung der Maltase von Saccharase.

Die Abtrennung der Saccharase aus dem Hefeautolysat II wurde mit dem Gel von der Formel AlO_2H ausgeführt, indem wir auf 10 ccm Autolysat die Tonerde entsprechend 0,64 g Al_2O_3 einwirken ließen. Das mit Wasser von 0° ausgewaschene Adsorbat enthielt so wenig Saccharase, daß $1/3$ davon bei der Bestimmung in 115 Minuten nur $0,20^\circ$ Drehungsabnahme entsprechend 2,9 % Spaltung, bewirkte; wäre 1 % der Saccharase adsorbiert worden, so hätte die Drehungsabnahme $0,22^\circ$ entsprechend 3,2 % Spaltung betragen. Die Restlösung enthielt noch ungefähr $1/3$ der angewandten Maltase, die Hauptmenge wurde im Tonerdeadsorbat nachgewiesen; $2/3$ desselben bewirkten in 58 Minuten $1,92^\circ$ Drehungsabnahme, entsprechend 30 % Maltosespaltung.

[281] Aluminiumhydroxyde. (Die Bestimmungen wurden mit 100 ccm Maltoselös. ausgeführt.)

Angewandte Menge g	Maltasebestimmung mit der Restlösung				Adsorbierte Maltase schätzungs- weise	Adsorbierte Saccharose g _n
	Angewandte ccm	Reakt.-Zeit Min.	Drehungs- abnahme °	Spaltung g _n		
0,1040 Al ₂ O ₃	20 von 30	38,5	1,63	25,5	$> \frac{1}{2}$	4,5
0,1560 ..	20 .. 33	72	1,70	26,6	$\frac{7}{10}$	7,0
0,0995 ..	20 .. 31	71,5	1,65	25,8	$\frac{7}{10}$	0,3
0,3200 ..	20 .. 40	56 77	2,20 2,58	34,4 40,4	$\frac{1}{3}$	0
0,6400 ..	10 .. 33	80	1,40	21,8	$> \frac{6}{10}$	0
1,2800 ..	10 .. 50	112	1,00	15,6	$\frac{8}{10}$	0
0,1560 ..	20 .. 33	52,8	1,37 1,80	21,4 28,2	$\frac{7}{10}$	7,8
0,1560 ..	20 .. 37,5	57,5	1,80	28,2	$\frac{1}{10}$	4,5
0,0955 ..	20 .. 31,5	67,7	1,73	27,1	$\frac{7}{10}$	9,5
0,6400 ..	10 .. 37	110	1,50	23,4	$> \frac{6}{10}$	0
0,1560 ..	20 .. 30	57,6	1,39	21,7	$\frac{8}{10}$	12,5
0,1560 ..	20 .. 31	49,5	2,02	31,6	$\frac{1}{2}$	7,0
0,1500 ..	20 .. 35	60	0,95	14,8	$\frac{9}{10}$	4,8
0,0467 ..	10 .. 15	62	2,46	38,4	$\frac{1}{10}$	12,0
0,1600 ..	20 .. 35	60 103	0,92 1,08	14,4 16,0	$> \frac{8}{10}$	32,5
0,0800 ..	20 .. 26,5	63,8	1,55	24,2	$\frac{2}{3}$	27,2
0,0234 ..	20 .. 25	91	2,80	43,7	$\frac{1}{3}$	13,2
0,0938 ..	20 .. 35,5	73,7	1,20 1,45	18,8 22,6	$> \frac{8}{10}$	35,8
0,1600 ..	30 .. 45,5	106,3	1,90	29,6	$\frac{7}{10}$	23,8
0,0661 ..	15 .. 25	57,5	1,81	28,3	$\frac{1}{2}$	2,6
0,1322 ..	20 .. 31	65,5	1,68	16,9	$\frac{8}{10}$	9,8
0,1990 ..	20 .. 35	158,5	1,00	15,6	$> \frac{9}{10}$	50,2
0,0661 ..	20 .. 26	45 80,8	1,50 1,80	23,4 28,2	$> \frac{1}{2}$	1,3
0,0995 ..	20 .. 32	76	0,85	13,3	$> \frac{8}{10}$	6,0
0,1600 ..	20 .. 40	60,8	2,05	32,1	$\frac{1}{3}$	2,1
0,3200 ..	20 .. 48	80,5	1,44	22,5	$\frac{6}{10}$	2,6
0,4800 ..	10 .. 33,5	148	0,80	12,5	$\frac{8}{10}$	3,7
0,2000 ..	10 .. 40	94,5 270	0,95 0,13	0,7 2,0	vollständig	18,1
0,1000 ..	10 .. 35	75	0,48	7,5	$\frac{8}{10}$	2,6 } I. Ads.
0,0590 ..	20 .. 50	55	0,01	0,1	vollständig	15,0 } II. Ads.

Metallhydroxyde. (Die Bestimmungen wurden mit 100 ccm Maltoselösung ausgeführt.)

0,32 SnO ₂	20 von 30	91	2,80	43,8	$\frac{1}{2}$	45,4
0,12 ZnO	20 .. 27	64,3	2,50	39,1	$\frac{1}{10}$	3,4
0,36 ..	20 .. 38	61	0,95	14,8	$\frac{7}{10}$	13,7
0,96 ..	40 .. 65	55,2	0	0	vollständig	61,0
0,32 Fe ₂ O ₃	20 .. 46	70,1	1,30	20,3	$\frac{8}{10}$	8,2

Bei der Wiederholung mit demselben Tonerdegel und dem Autolysat I (0,0416 M.-[c₁]) adsorbierten wir die Maltase in drei Anteilen, das erste Adsorbat (0,32 g Al₂O₃) sollte nach der Analyse der Restlösung, die noch genau dem ersten Zeit-Umsatz-Gesetze folgte, 25 % der Maltase enthalten. Die daraus mit 26 ccm 1 % Diammonphosphat bei 0° gewonnene Elution [283] folgte der zweiten Kinetik und ergab den Gehalt von 0,009 M.-[c₂].

20 von 40 ccm Restlösung bewirkten in 56 bzw. 77 Minuten 2,20 bzw. 2,58° Drehungsabn., entspr. 34,4 bzw. 40,4 % Maltosespaltung; ber. 0,0312 M.-[c₁].

20 von 26 ccm Elution bewirkten in 49,5 Minuten 1,60° Drehungsabn., entspr. 25 % Maltosespaltung; ber. 0,009 M.-[c₂].

In dem zweiten Adsorptionsversuch mit der doppelten Menge Aluminiumhydroxyd enthielt die Restlösung anscheinend noch $\frac{1}{3}$, in dem dritten mit 1,28 g Al₂O₃ noch

$\frac{1}{5}$ der angewandten Maltase. Auch diese drei Adsorbate enthielten neben der Maltase keine Saccharase oder nur Spuren. Auch nach der Adsorption mit der größten Tonerdemenge zeigte die Restlösung noch unverminderte Invertinwirkung. Vom dritten Adsorbate bewirkte $\frac{1}{3}$ in 84 Minuten Drehungsabnahme der Rohrzuckerlösung von $0,17^\circ$, entsprechend 2,5% Spaltung. In einer Reihe von Versuchen, die schon in der Tab. 2 berücksichtigt sind (Nr. 3, 9 und 13), geschah die Trennung der beiden Enzyme durch Adsorption mit wenige Tage gealtertem Aluminiumhydroxyd. In zwei Beispielen trafen in den Adsorbaten auf schätzungsweise $\frac{2}{3}$ der angewandten Maltase 0,3 bis 0,5% der angewandten Saccharase, nämlich 0,0016 und 0,0033 S.V.F. Im dritten Versuch wurde der größte Teil der Maltase adsorbiert zusammen mit 0,025 S.V.F., d. i. gegen 5%. In diesen Fällen läßt sich die Enzymtrennung vervollständigen durch die im nächsten Abschnitt beschriebene fraktionierte Elution.

Trennung von Maltase und Saccharase durch auswählende Elution.

Beide Enzyme werden aus den Adsorbaten etwa gleichmäßig (Tab. 4) durch Phosphatgemisch von $p_{\text{H}} = 6,8$ eluiert, indessen weniger leicht als durch Diammonphosphat, so daß mehr Eluens und längere Zeit erforderlich ist. Die Elution wird zur Schonung der Maltase bei 0° vorgenommen, sie verläuft bei dieser Temperatur viel langsamer als bei gewöhnlicher. Einen großen Unterschied ergibt die Anwendung von [284] primärem Phosphat. Wie die Versuche Nr. 2b und 3b der Tab. 4 erweisen, läßt sich dadurch die Saccharase auch bei 0° eluieren, während die Hauptmenge der Maltase im Adsorbat zurückbleibt, so daß sie nachher durch Diammonphosphat frei von Saccharase eluiert werden kann.

Mit den für die Elutionsversuche angewandten Enzymmengen M.-[e.] sind die aus den Adsorbaten eluierten Mengen nur einigermaßen annähernd vergleichbar, da die Maltaseelutionen der zweiten Kinetik (Abb. 6 der sechsten Mitteilung) zu folgen

Tabelle 4. Elution von Saccharase und Maltase aus Tonerdeadsorbaten.
(Die Bestimmungen wurden mit 100 ccm Maltoselösung ausgeführt.)

Nr.	Geh. der angew. Adsorb. an		Elution	Maltasebest. mit der Elution				Eluiert		
	M.-[e.]	S.V.F.		Angew. ccm	Reakt.-Zeit Min.	Dreh.-Abn. °	Spaltung %	Maltase: in M.-[e.]	Saccharase: im Verh. zur ang. Menge ungefähr	in Proz. d. angew. Menge
1a	0,0156	0,3120	0,5 g Phosph. $p_{\text{H}} = 6,8$; $\frac{1}{2}$ Std.	20 v. 25,5	71,9	1,80	28,1	0,00775	ca. $\frac{1}{4}$	69,6
1b	0,0156	0,3120	1,0 g Phosph. $p_{\text{H}} = 6,8$; $\frac{1}{2}$ Std.	20 „ 33,5	70,0	1,80	28,1	0,0104	fast vollst.	72,2
1c	0,0156	0,3120	0,5 g Phosph. $p_{\text{H}} = 6,8$; 3 Std.	20 „ 26,5	51,1	1,77	27,7	0,0108	fast vollst.	75,5
2a	0,0104	0,2130	2,0 g Phosph. $p_{\text{H}} = 6,8$; 4 Std.	20 „ 32,5	48,5	1,65	25,7	0,0122	vollst.	83,8
2b	0,0104	0,2130	0,3 g KH_2PO_4 ; 1 Std.	20 „ 26,0	57,2	0,45	7,0	0,000613	$< \frac{1}{10}$	80,5
3a	0,0111	0,2300	0,5 g $(\text{NH}_4)_2\text{HPO}_4$; 50 Min.	20 „ 30,0	51	1,84	28,7	0,0135	vollst.	77,0
3b	0,0111	0,2300	0,5 g KH_2PO_4 ; 50 Min.	20 „ 30,0	51	0,32	0,5	0,000613	$< \frac{1}{10}$	77,0

pflegten. Das Mengenverhältnis von $M\text{-}[e_1]$ und $M\text{-}[e_2]$, nämlich $1 M\text{-}[e_1] = 0,685 M\text{-}[e_2]$, läßt sich nach dem in der Abb. 5 der vorigen Mitteilung dargestellten Vergleiche zwischen beiden Zeit-Umsatz-Beziehungen schätzen.

[285] Beispiel mit invertinreichem Adsorbat.

Mit Tonerde C ($0,1665 \text{ g Al}_2\text{O}_3$) wurde durch vollständige Adsorption der Maltase und annähernd vollständige der Saccharase ein Adsorbat dargestellt, das $0,230 \text{ S.V.E.}$ und etwa $0,0111 M\text{-}[e_1]$ enthielt. Zu zweimaliger Elution dienten je $0,5 \text{ g}$ Kaliummonophosphat. Die erste Elution ($50 \text{ Minuten bei } 0^\circ$) enthielt $0,177 \text{ S.V.E.}$, also 77% , die zweite ($3 \text{ Stunden bei } 0^\circ$) $0,0394 \text{ S.V.E.}$, also $17,1\%$ Saccharase. An Maltase wiesen die beiden Elutionen nur $0,000613$ und $0,00023 [e_2]$ auf. Zum dritten Male wurde die Tonerde, wieder bei 0° , 30 Minuten lang mit $0,5 \text{ g}$ Diammonphosphat behandelt. Die gewonnene Elution enthielt keine bestimmbare Invertinmenge, dagegen $0,00605 M\text{-}[e_2]$, d. i. nach der oben angegebenen Mengenbeziehung zwischen $[e_1]$ und $[e_2]$ reichlich $\frac{3}{4}$ des angewandten Enzyms.

Beispiel mit invertinarmem Adsorbat.

Die beschriebene Trennung läßt sich dadurch erleichtern, daß man durch Anwendung einer mehr auswählend adsorbierenden Tonerdesorte, nämlich kurz gealterter Tonerde, ein Adsorbat als Ausgangsmaterial benützt, das neben ungefähr $0,0430 M\text{-}[e_1]$ nur wenig Invertin, und zwar $0,0208 \text{ S.V.E.}$ enthält. In einmaliger Elution während $1\frac{1}{4} \text{ Stunden bei } 0^\circ$ durch $0,5 \text{ g}$ primäres Phosphat wurde der Tonerde die ganze Menge Saccharase entzogen (gef. in der Elution $0,0210 \text{ S.V.E.}$), von nur $0,00067 M\text{-}[e_2]$ begleitet. Darauf folgende Einwirkung von $0,5 \text{ g}$ Diammonphosphat bei 0° während 30 Minuten lieferte eine Elution, worin sich $0,0529 M\text{-}[e_2]$, d. i. scheinbar mehr als 100% der angewandten Menge befanden.

Um die auswählende Elution umgekehrt zur Befreiung der Saccharase von Maltase anzuwenden, bieten die Autolysate aus invertinreicher Hefe das beste Ausgangsmaterial. Die mit gewöhnlicher Tonerde daraus gewonnenen Adsorbate enthalten Saccharase und Maltase in einem für die Elution der reinen Saccharase mit primärem Phosphat sehr günstigen Verhältnis.

67. ÜBER DIREKTE MALTOSEGÄRUNG DURCH MALTASEREICHE HEFE.

Von **RICHARD WILLSTÄTTER** und **EUGEN BAMANN**.

Achte Mitteilung über Maltase.

(Aus dem Chemischen Laboratorium der Bayerischen Akademie der Wissenschaften in München.)

Mit 2 Abbildungen im Text.

(Der Redaktion zugegangen am 2. Dezember 1925.)

Einleitung.

Die Methode der Versuche von R. WILLSTÄTTER und CH. D. LOWRY¹ über direkte Vergärung von Rohrzucker besteht in der Herabsetzung des Invertingehaltes der Hefe durch chemische Eingriffe und im Vergleich der Gärung und Spaltung mit invertinärmsten Hefen bei stark saurer Reaktion. Bei $p_H = 2$ wird die Gärgeschwindigkeit auf $\frac{2}{3}$ bis $\frac{1}{2}$, die Invertinwirkung aber z. B. auf $\frac{1}{10}$ herabgesetzt. Für die Methode, den Verlauf der Gärung und Spaltung einer Biöse in saurer Lösung zu vergleichen, ist die Maltose ein geeigneteres Substrat. Die Erscheinung ist in diesem Fall viel schöner als beim Rohrzucker. Denn eben in schwach saurer Lösung, in der Saccharase optimal wirkt, nämlich bei $p_H =$ etwa 4,5, ist die Maltase, deren Reaktionsoptimum in der Nähe des Neutralpunktes liegt, schon vollkommen ausgeschaltet. Während unter diesen Verhältnissen Hefen und Maltaselösungen keine hydrolysierende Wirkung auf Malzzucker ausüben, erfolgt die Gärung mit voller Geschwindigkeit. Es zeigt sich sogar in [203] Übereinstimmung mit einer vor kurzem erschienenen Untersuchung von E. HÄGGELUND und A. M. AUGUSTSON¹⁾, daß die Gärung der Maltose bei saurer Reaktion und zwar in einem engen Bereich um $p_H =$ etwa 5 mit der größten Geschwindigkeit stattfindet. Wenn bei dieser Acidität 50 % Maltose unter den Versuchsbedingungen von WILLSTÄTTER und STEIBELT²⁾ vergoren sind, so erreicht im Vergleichsversuche bei $p_H = 6,4$ die Gärung nur beispielsweise 32,5 %. Für die maltasereichen Hefen bedeutet also die Einstellung der günstigsten ($p_H = 4,5$) Gärbedingungen für Malzzucker zugleich die vollständige Ausschaltung des biospaltenden Enzyms.

¹ XI. Abhandlung über Invertin, Diese Zs. Bd. 150, S. 287 [1925] (Abh. 56).

¹⁾ Biochem. Zs. Bd. 155, S. 334 [1925].

²⁾ Diese Zs. Bd. 115, S. 211, und zwar S. 219 u. 220 [1921] (Abh. 63).

Nicht nur die maltasearmen Brennerieihen, auf welche die Untersuchung von WILLSTÄTTER und STEIBELT³ aufmerksam gemacht, auch die maltasereichen Bierhefen sind instande, die Biose direkt, d. h. ohne vorangehende Hydrolyse, zu vergären.

Experimenteller Teil.

I. Maltasewirkung in sauerem Bereich.

Die Saccharasewirkung ist bekanntlich in sauerem Gebiete optimal und zwar bei p_H = etwa 4,6, in stärker sauerem⁴ wird sie herabgesetzt, so daß bei p_H = 2,0 die Zeit der halben Rohrzuckerspaltung 6- bis 14mal größer wird. Die Maltase⁵ hingegen wirkt bei neutraler Reaktion optimal, nämlich zwischen p_H = 6,75 und 7,25, und schon eine Acidität von p_H = 5,5 genügt, um den Umsatz in der Zeit, die bei p_H = 6,8 für die Halbspaltung erforderlich ist, auf ungefähr $\frac{1}{4}$ herabzusetzen. Diese Angaben bezogen sich auf Autolysate von Brauerieihen. Wir vergleichen nun bei saurer Reaktion die Geschwindigkeit der Maltosespaltung durch solche Enzymlösungen und durch

[204] Tabelle 1.
 p_H -Abhängigkeit der Maltasewirkung von Hefen (bei Gegenwart von Zellgift).
 (Unter den Bed. der Zeitwertbest. nach WILLSTÄTTER, OPPENHEIMER und STEIBELT, indessen in Vers. 2 mit 1 g Hefetrockengew. auf 100 cem Bestimmungslös., in Vers. 3 und 4 mit 0,5 g auf 100 cem.)

Angewandt: 1. Brauerieife Rs 11/III vom Maltasezeitwert 70
 2. „ Rp 4/VII „ „ 30
 3. „ Rc 1/VII „ „ 35.

Nr.		p_H	Reaktionszeit Min.				Drehungsabnahme "			Spaltung %	
1	Maltaselösung aus Hefe Rs . .	6,8	31	62	—	—	1,44	2,03	—	22,5	31,7
		5,5	62	168	—	—	0,58	0,85	—	9,1	13,3
		4,5	31	62	168	—	0,03	0,03	0,03	0,47	0,47
2	Hefe Rs, verflüssigt	6,8	30,5	62	98	—	1,55	2,21	2,75	24,2	34,6
		5,5	62	98	168	—	0,58	0,70	0,92	9,1	10,9
		4,5	30	62	168	—	0,03	0,03	0,03	0,47	0,47
		3,5	30	62	168	—	0,03	0,03	0,03	0,47	0,47
3	Hefe Rs, ohne Verfl., unter Zus. v. Tol. zur Maltaselösung . .	4,5	30	144	—	—	0,05	0,05	—	0,78	0,78
4	Hefe Rp, verflüssigt	6,8	15	30	99	—	1,10	1,70	2,93	17,2	26,6
		5,5	15	30	192	—	0,30	0,45	0,80	4,7	7,0
5	Hefe Rc, verflüssigt	6,8	45	85	—	—	1,92	2,57	—	30,0	40,2
		5,7	45	85	193	—	0,47	0,72	1,13	7,3	11,3

[205] die Hefen selbst (Tab. I) und finden dabei Übereinstimmung in der Abhängigkeit der Reaktionsgeschwindigkeit von der Acidität. Für die Versuche dienten drei verschiedene Proben der maltasereichen Hefen der Löwenbrauerei in München, mit denen wir die Bestimmung unmittelbar nach der Vergiftung mit Essigester ausführten. Die Zeit-Umsatzkurve bei p_H = 5,5 verläuft so flach, daß für die

³ Über die Gärwirkung maltasearmer Hefen, Diese Zs. Bd. 115, S. 211 [1921].

⁴ Vgl. R. WILLSTÄTTER und CH. D. LOWRY, XI. Abh. über Invertin, Diese Zs. Bd. 150, S. 287 [1925].

⁵ R. WILLSTÄTTER und E. BAMANN, VI. Mitteil. über Maltase, Diese Zs. (im Druck).

Halbspaltung außerordentlich große Zeiten erforderlich sind. In noch stärker saurem Gebiete wird die Maltase ganz unwirksam. Schon bei $p_H = 4,5$ kommt die Spaltung des Malzzuckers zum Stillstand.

Daß an der starken Abnahme der Maltasewirkung in saurer Lösung nicht Enzymzerstörung schuld trägt, sondern nur die für diese Enzymwirkung ungünstige Acidität, geht aus folgendem Versuch hervor. Wir ließen die verflüssigte Hefe (Probe Rc der Tab. I und zwar 1 g Hefetrockengewicht auf 100 ccm Bestimmungslösung) 15 Minuten lang bei $p_H = 4,5$ auf die Maltoselösung einwirken. Die Spaltung betrug anstatt der bei $p_H = 6,8$ gefundenen 25,3 % nur 1,7 % (Drehungsabnahme $0,11^\circ$). Darauf stellten wir durch Zusatz von Dinatriumphosphat wieder optimale Reaktion ein und fanden in weiteren 56 und 75 Minuten 45,4 und 51,5 % Spaltung (entsprechend den Drehungsabnahmen von $2,90$ und $3,30^\circ$) wie im Versuche mit von Anfang an richtiger Acidität der Lösung.

II. Vergleich der Maltasebestimmung und der Maltasewirkung im Gärversuche.

Man darf für genauen Vergleich die Maltasewirkung unter den Bedingungen der Bestimmung und unter den Verhältnissen der Gärung nicht gleich setzen. Denn im Gärversuche wird die entstehende Glucose weggeschafft, während sie im Bestimmungsversuche bei Anwesenheit von Zellgift in wachsender Konzentration auftritt und die Maltasewirkung hemmt. Beobachtungen über diese Hemmung durch Glucose haben schon E. F. ARMSTRONG¹, R. O. HERZOG² und R. KUHN³ mitgeteilt. [206] Einige nachfolgende Versuche mit Brauereihefen sollen den Einfluß der Glucose in saurer und neutraler Lösung vergleichen.

Die Malzzuckerhydrolyse durch Hefe entsprechend 0,5 g Trockengewicht wurde mit 100 ccm 5proz. Bestimmungslösung, andererseits unter Zusatz der äquimolekularen Glucosemenge verfolgt.

Versuch mit Löwenbräuhefe Rp 4/VII.

$$p_H = 6,8.$$

a) Ohne Glucose.

15 Minuten:	Drehungsabnahme	$1,10^\circ$	Spaltung	17,2 %
30	1,70	..	26,6
90	2,93	..	45,8

b) Mit Glucose.

15 Minuten:	Drehungsabnahme	$0,42^\circ$	Spaltung	6,57 %
30	0,64	..	10,0
195	1,70	..	26,6

In der Zeit der 50proz. Spaltung der Maltose werden unter dem Einfluß der zugefügten Glucose nur 23 % hydrolysiert.

¹ Proc. Roy. Soc. Bd. 73, S. 516 [1904].

² IV. Auflage von C. OPPENHEIMER, Die Fermente, Bd. II, S. 988 [1913].

³ Diese Zs. Bd. 127, S. 234, und zwar S. 239 [1923].

$$p_H = 5,5.$$

a) Ohne Glucose.

15 Minuten:	Drehungsabnahme	0,30°	Spaltung	4,69 %
30 „	„	0,45	„	7,05
192 „	„	0,80	„	12,5

b) Mit Glucose.

15 Minuten:	Drehungsabnahme	0°	Spaltung	—
30 „	„	0,02°	„	—
192 „	„	0,21	„	3,28 %

In der Zeit der 50proz. Spaltung der Maltose bei optimalem p_H (6,8) werden bei $p_H = 5,5$ ohne Glucose 12 %, mit Glucose 3 % Maltose hydrolysiert.

Versuch mit Löwenbräuhefe Rc 1/VII.

$$p_H = 6,8.$$

a) Ohne Glucose.

45 Minuten:	Drehungsabnahme	1,92°	Spaltung	30,0 %
85 „	„	2,57	„	40,2

b) Mit Glucose.

45 Minuten:	Drehungsabnahme	0,75°	Spaltung	11,7 %
85 „	„	1,13	„	17,6
193 „	„	1,80	„	29,6

[207] In der Zeit der Halbspaltung werden unter der Wirkung der zugefügten Glucose nur 24 % Maltose hydrolysiert.

$$p_H = 5,7.$$

a) Ohne Glucose.

45 Minuten:	Drehungsabnahme	0,47°	Spaltung	7,35 %
85 „	„	0,72	„	11,3
193 „	„	1,13	„	17,6

b) Mit Glucose.

45 Minuten:	Drehungsabnahme	0,03°	Spaltung	—
85 „	„	0,22	„	3,44 %
193 „	„	0,39	„	6,1

In der Zeit der Halbspaltung bei optimalem p_H werden bei $p_H = 5,7$ ohne Glucose 15 %, mit Glucose 5 % Maltose hydrolysiert.

Die Maltasewirkung bei Beseitigung der Glucose durch Gärung wird demnach größer sein, als der Maltasezeitwert der Hefe anzeigt. Dieser Umstand ist in der Untersuchung von R. WILLSTÄTTER und W. STEIBELT¹ nicht berücksichtigt, wenn anschließend an den sicheren Nachweis der direkten Malzzuckergärung durch maltasereiche Hefen auch über die Möglichkeit der direkten Biosegärung durch maltasereiche Bierhefen Betrachtungen angestellt werden. Danach „läßt die Geschwindigkeitsmessung darauf schließen, daß direkte Vergärung der Maltose neben der indirekten erfolgt. Während nämlich bei dem halben Umsatz die Hydrolyse noch der Gärung etwas vorausliegt, kehrt sich dieses Verhältnis bei weiterem Fortgang der Gärung bald um.“ Auch in den Versuchen von R. WILLSTÄTTER und CH. D. LOWRY² über Vergärung des Rohrzuckers in saurer Lösung durch invertinärmste Hefen wird die In-

¹ Diese Zs. Bd. 115, S. 211, und zwar S. 299 [1921].

² XI. Abh. über Invertin, Diese Zs. Bd. 150, S. 287 [1925].

vertinwirkung im Gärversuche gleich geachtet der im Bestimmungsversuche, also unter Bedingungen der Anhäufung von Invertzucker. Es könnte aber auch hier derselbe Fall vorliegen, daß die Inversion im Gärversuch die berechnete überträte. Die Schlußfolgerung von WILLSTÄTTER und LOWRY wird allerdings durch Berücksichtigung der möglichen [208] Hemmung bei der Invertinbestimmung wenig beeinträchtigt, da schon in den ersten Zeitabschnitten von Gärung und Spaltung, wenn also der mögliche Einfluß der Monosen noch gering ist, das Vorausschlagen der Gärung gegenüber der Spaltung vorkommt.

III. Geschwindigkeit der Maltosegärung bei verschiedenen Aciditäten.

Den Gärverlauf beobachteten wir volumetrisch unter den in der vierten Mitteilung für die Bestimmung der Halbgärzeit vorgeschlagenen Bedingungen (30°, 20 ccm 5proz. Maltoselösung, Hefe entspr. 0,2 g Trockengew.). Die Menge der Kohlensäure wurde aber, wie bei H. v. EULER und K. JOSEPHSON¹, in Büretten über CO₂-gesättigtem Wasser von konstanter Temperatur gemessen. Aus dem vorgeschriebenen Gemisch der Nährstoffe blieb das Monokaliumphosphat weg, da der Puffer genug Phosphat enthielt. Für die p_H -Einstellung war Citrat-Phosphatpuffer am geeignetsten. Er bestand in jedem Gärversuche aus 5 ccm $\frac{m}{3}$ -Monokaliumphosphat und 5 ccm $\frac{m}{3}$ -Citronensäure; diese 10 ccm Gemisch von $p_H = 2,5$ wurden mit $\frac{n}{3}$ -Natronlauge zur gewünschten Acidität eingestellt. Mit Oxalat-Phosphatpuffer, der weniger geeignet ist, fanden wir recht ähnliche Werte. Auch ergaben zum Vergleich beobachtete Vergärungen von Glucose und Saccharose (Tab. 2 und 3) durch Brauerei- und durch Brenneriehefen bei verschiedener Acidität, eingestellt mit Citrat-Phosphat- und Oxalat-Phosphatpuffer, übereinstimmend mit den Befunden von H. v. EULER und S. HEINTZE² sowie H. v. EULER und K. MYRBÄCK³, welche die Acidität mit Mineralsäure herstellten, ein sehr breites Maximum der Gärgeschwindigkeit, das sich von etwa $p_H = 3$ bis in die Nähe des Neutralpunktes erstreckt.

[209]

Tabelle 2.

Abhängigkeit der Glucosegärung vom p_H ; Brauereihefe (Löwenbräu Rs 11/III). Die Saccharosegärung verlief ebenso wie die Glucosegärung. (Citrat-Phosphatpuffer; p_H vor und nach dem Gärversuch gemessen.)

Gärdauer (Min.)	$p_H = 2,5$	3,5	4,5	5,5	6,5 → 6,4
	ccm CO ₂ :				
30	24	26	26	25	24
60	62	67	67	65	64
90	103	112	112	111	110
120	145	157	157	156	156
Halbgärzeit	119	111	111	112	112
extrapol. Indukt. in Min.	16	17	17	18	19
reduz. Halbgärzeit	103	94	94	94	93

¹ Diese Zs. Bd. 120, S. 42 [1922].² Diese Zs. Bd. 108, S. 165 [1919].³ Diese Zs. Bd. 131, S. 179 [1923].

Tabelle 3.
Abhängigkeit der Glucose- und Saccharosegärung vom p_H ; Brennerhefe Regensburg. (p_H vor und nach dem Gärversuch gemessen.)

Gärdauer (Min.)	Saccharosegärung; Citrat-Phosphatpuffer			Glucosegärung; Oxalat-Phosphatpuffer		
	$p_H = 2,5$	4,5	6,5 \rightarrow 6,4	1,5 \rightarrow 1,8	4,5	6,5 \rightarrow 5,8
	ccm CO_2					
30	17	15	12	3,0	20	18
60	45	43	39	7,2	52	51
90	79	77	73	11,0	91	91
120	115	115	113	15,1	131	131
150	154	154	153	19,8	169	169
250	—	—	—	38,8	—	—
Halbgärzeit	141	141	143	—	130	130
extrapol. Indukt.	31	33	37	—	22	23
reduz. Halbgärzeit	110	108	106	—	108	107

Versuche mit maltasereicher Bierhefe.

Die Gärung der Maltose durch Löwenbräuhefen verläuft, wie die Versuche der nachfolgenden Tab. 4 ergaben, optimal [210] in einem engen Bereiche von $p_H = 4,5$ bis 5,5. Zum Unterschied von der Glucose- und Saccharosegärung ist die Geschwindigkeit bei $p_H < 4$ und > 6 geringer, und zwar beträchtlich geringer bei der ganz schwach sauren Reaktion, die für die Glucose- und Saccharosegärung noch optimal ist.

Die Induktionszeiten sind bei günstigem p_H äußerst gering, sie sind größer bei stärker und besonders bei schwächer saurer Reaktion. Aus der Abb. 1 ergeben sich

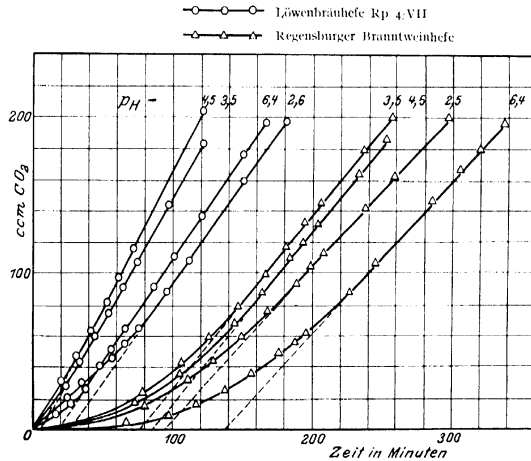


Abb. 1. Maltosegärung durch Bier- und Brauntweinhefen bei verschiedenen Aciditäten. (Citrat-Phosphatpuffer.)

die Induktionsperioden, indem an die Gärkurve an ihrem steilsten Abschnitt eine Tangente gelegt wird. Der Abszissenabschnitt von der Nullzeit bis zum Fußpunkt der Tangente stellt die extrapolierte Induktionsperiode dar. Die Unterschiede im

Gärverlauf erscheinen zwar vermindert, bleiben aber dem Sinne nach bestehen, wenn von den Halbgärzeiten die Induktionsperioden abgezogen werden. Wir berechnen die „reduzierten Halbgärzeiten“ wie in der aus unserem Laboratorium hervorgegangenen

[211] Tabelle 4.
 p_H -Abhängigkeit der Maltosegärung durch Bierhefe (Löwenbräuhefe Rp 4/VII). Die Gärversuche mit Hefe Rs 11/III ergaben übereinstimmende Werte. (p_H vor und nach dem Gärversuch gemessen.)

Gärdauer (Minuten)	Citrat-phosphat	Oxalat-phosphat	Citrat-phosphat	Citrat-phosphat	Citrat-phosphat	Oxalat-phosphat	Citrat-phosphat	Oxalat-phosphat
	$p_H = 2,5 \rightarrow 2,6$	$2,5 \rightarrow 3,0$	3,5	4,5	5,5	$5,5 \rightarrow 4,8$	$6,5 \rightarrow 6,4$	$6,5 \rightarrow 6,2$
	ccm CO ₂ :							
30	25	20	39	44	47	43	20	18
60	51	60	86	98	103	108	58	66
90	83	102	134	150	152	153	98	104
120	120	140	184	204	202	199	137	145
150	159	181	—	—	—	—	176	185
180	198	213	—	—	—	—	—	—
Halbgärzeit	138	123	96	86	85	84	125	119
extrapol. Indukt.	26	—	7	7	6	—	17	—
reduz. Halbgärzeit	112	—	89	79	79	—	108	—

[212] Untersuchung von H. SOBOTKA¹ „Zur Kenntnis der Trockenhefe“ mittels jener Tangente. Übereinstimmend wird sie experimentell ermittelt als das 5 fache der Zeit-

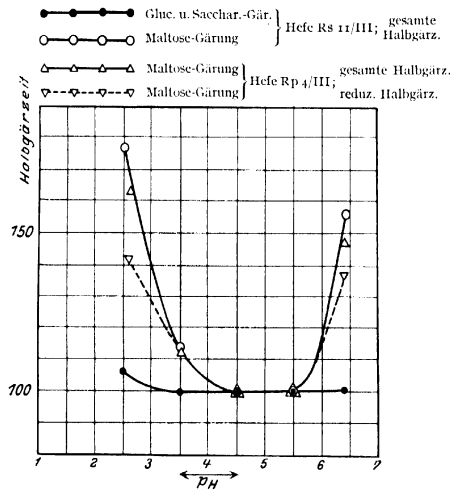


Abb. 2. p_H -Abhängigkeit der Halbgärzeiten von Bierhefen. (Verhältniszahlen mit dem Optimum = 100.)

dauer, welche die Hefe zur Vergärung von 10 % der Substrat-Anfangskonzentration benötigt, wenn die CO₂-Entwicklung am lebhaftesten ist, oder etwa gleich dem 5fachen

¹ Inaug.-Diss., München 1922, und Diese Zs. Bd. 134, S. 1 [1923/24] (Abh. 71).

der Gärzeit zwischen der Abgabe von 40 und 50 % Kohlensäure. Die gesamten und die reduzierten Halbgärzeiten bei wechselndem p_H werden in der Abb. 2 dargestellt neben der so wesentlich davon verschiedenen p_H -Abhängigkeit der Glucose- und Saccharosegärung.

Versuche mit maltasearmer Brennereihefe.

Die „garantiert reine Branntweinhefe der Zuckerraffinerie Frankenthal, Fabrik Regensburg“ war in allen untersuchten [214] Proben praktisch frei von Maltase.

[213]

Tabelle 5.
 p_H -Abhängigkeit der Maltosegärung durch Branntweinhefe.
(p_H vor und nach dem Gärversuch gemessen.)

Gärdauer (Minuten)	Citrat- Phosphat	Oxalat- Phosphat	Citrat- Phosphat	Citrat- Phosphat	Citrat- Phosphat	Oxalat- Phosphat	Citrat- Phosphat	Oxalat- Phosphat
	$p_H = 2,5$	$2,5 \rightarrow 2,9$	$3,5$	$4,5$	$5,5 \rightarrow 4,6$	$5,5 \rightarrow 4,5$	$6,5 \rightarrow 6,4$	$6,5 \rightarrow 5,8$
	ccm CO ₂ :							
30	5	4	6	5	5	5	2	2
60	10	9	15	12	8	12	4	4
90	20	17	30	27	26	25	8	8
120	39	33	55	49	47	44	18	22
150	60	57	84	75	73	68	32	41
180	86	88	115	105	103	96	51	67
210	114	122	150	139	134	127	74	95
240	144	157	183	172	162	150	102	124
270	173	191	—	204	202	199	131	156
300	201	—	—	—	—	—	160	185
330	—	—	—	—	—	—	160	—
Halbgärzeit extrapol.Indukt. reduz. Halb- gärzeit . . . in Minuten	240 94	229 —	206 78	215 87	221 90	225 —	283 137	257 —
	146	—	128	128	131	—	146	—

Sie verhält sich bei der Gärung des Malzzuckers (Tab. 5 und Abb. 1) im wesentlichen übereinstimmend mit der Bierhefe. Sie zeigt nur einen charakteristischen Unterschied: das Optimum der Gärung liegt in noch stärker saurem Gebiete, bei p_H = etwa 3,5. Die Halbgärzeit bei p_H = 2,5 liegt zwischen den bei 4,5 und 6,5 gefundenen Werten, während bei der Bierhefe p_H = 2,5 ungünstiger als 6,5 ist. Auch für die Rohrzucker-gärung (vgl. Tab. 3) erstreckt sich das Optimum weiter in das saure Gebiet als bei Bierhefe; p_H = 2,5 ist nämlich noch optimal. Die untersuchte Branntweinhefe ist also besonders angepaßt für die Gärung in saurem Gebiet.

Die Induktionsperioden sind durchwegs weit größer als bei maltasereichen Hefen. Die reduzierten Halbgärzeiten ergeben geringere Unterschiede, aber gleichen Sinn der p_H -Abhängigkeit.

Diese Untersuchung hat Herr Privatdozent Dr. RICHARD KUHN durch wertvolle Ratschläge gefördert; wir sprechen ihm dafür unseren aufrichtigen Dank aus.

68. VERGLEICH VON α - UND β -GLUCOSE IN DER GÄRUNG.

Von **RICHARD WILLSTÄTTER** und **HARRY SOBOTKA**.

(Mitteilung aus dem Chemischen Laboratorium der Bayerischen Akademie der Wissenschaften in München.)

(Der Redaktion zugegangen am 11. August 1922.)

Das verschiedene biochemische Verhalten der α - und β -Glucoside ist eine bekannte und nach allen Richtungen untersuchte Erscheinung. Es ist aber noch nie ein Unterschied im biochemischen Verhalten der zugrunde liegenden beiden Glucosen festgestellt worden. Auf einen solchen wurden wir bei Versuchen aufmerksam gemacht, in denen das optische Drehungsvermögen einer teilweise vergorenen Glucoselösung nachträgliche Zunahme erfuhr, nachdem die Gärung zum Stillstand gebracht war.

In der Absicht, den Effekt zu vergrößern, wurde die Gärung beschleunigt. Es gelang, durch Anwendung von verhältnismäßig viel Hefe, nämlich von 1 Teil abgepreßter guter Brauereihefe auf 2 Teile 5- bis 10proz. Glucoselösung bei 30° unter ständigem Schütteln 30% der theoretischen CO₂-Menge in etwa 10 Minuten zu entbinden, mit der doppelten Hefemenge sogar 50%. Außerdem war es nötig, die erste polarimetrische Ablesung möglichst schnell nach der Unterbrechung der Gärung auszuführen, um die Störung des Gleichgewichtes zwischen α - und β -Glucose in ihrem ursprünglichen Ausmaße kennen zu lernen. Es war möglich, die erforderlichen Operationen — Durchschütteln mit Chloroform, Abzentrifugieren der Hefe, Klären und Filtrieren, all dies tunlichst unter [165] Kühlung — auf 10 Minuten zusammenzudrängen. Das optische Drehungsvermögen im Zeitpunkte der Sistierung läßt sich aus der ersten Ablesung mit Hilfe der folgenden rechnerisch oder graphisch extrapolieren.

20 g Hefe wurden mit CO₂-gesättigtem Wasser (40 ccm) aufgeschlämmt, auf 30° vorgewärmt und dann mit 3 bis 5,6 g Glucose versetzt. Hierauf wurde das Gärkölbchen mit dem Quecksilbergasometer¹ verbunden und geschüttelt, bis nach Ablauf von *T* Minuten der gewünschte Bruchteil des Kohlendioxys entwichen war. Nun wurde geöffnet, die Hefe mit Chloroform abgetötet und die Lösung nach dem Klären und zwar um *t*₁, *t*₂ . . . Minuten später abgelesen.

¹ R. WILLSTÄTTER und W. STEIBELT, Diese Zs. Bd. 115, S. 211, und zwar S. 222 [1921].

Tabelle 1. Ansteigen des Drehungsvermögens in Gärungsrestlösungen.

Nr.	Glucose g	Proz. CO ₂ in T Min.	Polarimetrische Bestimmungen				
			Anfangswert extrapoliert	nach t_1	t_2	t_3	Endwert t_∞
1	3	33 % in 15 Min.	3,03°	3,11° 20 Min.	3,19° 40 Min.	3,27° 80 Min.	3,38°
2	3	30 % in 14 Min.	3,25°	3,32° 13 Min.	3,39° 20 Min.	3,64° 30 10 Min.	3,68
3	5,6	40 % in 31 Min.	5,47°	5,67° 24 Min.	—	5,98° 24 60 Min.	5,98
4	4	30 % in 18 Min.	4,92°	5,01° 12 Min.	—	—	5,51

In den Versuchen Nr. 2 und 3 wurde nach 30 bzw. 24 Minuten 1 Tropfen starken Alkalis zugegeben; hierdurch konnte die Einstellung des Gleichgewichtes in kurzer Zeit (10 bzw. 60 Minuten) erzielt werden.

Das Ansteigen des Drehungsvermögens vom Zeitpunkt der beendeten Gärung bis zur Einstellung des Gleichgewichtes betrug etwa 10 % des Gleichgewichtswertes. Wenn man aus diesem die Glucosekonzentrationen, die wir übrigens in einer Anzahl [166] Bertrandbestimmungen bestätigt fanden, unter Annahme von $[\alpha]_D^{20} = 52\frac{1}{2}^\circ$ berechnet, ergibt sich für die frische Gärungsrestlösung $[\alpha]_D$ bis herunter zu $46,3^\circ$. Daraus läßt sich das Verhältnis zwischen α - und β -Glucose in ihr berechnen, das in Prozenten der Endkonzentration (A_{100} , B_{100}) und der Anfangskonzentration (A , B) angegeben wird. Die Anfangskonzentrationen gemäß dem Gleichgewichtsverhältnis 36,8 % für α - und 63,2 % für β -Glucose, vermindert um die Endwerte A und B , ergeben die vergorenen Anteile von α und β in Prozenten der angewandten Glucose (A' , B').

Bezieht man die vergorenen Mengen von α und β auf die anfangs vorhandenen, so erhält man $n = \frac{36,8 - A}{36,8} : \frac{63,2 - B}{63,2}$ oder $\frac{A'}{36,8} : \frac{B'}{63,2}$; n nähert sich dem Wert 1 mit dem Fortschreiten der Gärung, also mit dem rascheren Verschwinden der α -Form, wie es aus der nach dem Vergärungsgrade angeordneten Tab. 2 ersichtlich ist.

Einen besseren Einblick in den Vorgang als dieses Verhältnis der vergorenen Mengen gestattet der Quotient aus den beiden Gärungsgeschwindigkeiten, der in der folgenden Abhandlung abgeleitet wird. Dieser Quotient k zeigt in vorliegendem Falle keine Konstanz, wie aus der Tab. 2 zu ershen ist. In diese sind außer den Versuchen der vorigen Tabelle noch zwei weitere Beispiele aufgenommen (Nr. 5 mit 2 g Glucose, 13 % CO₂ in 5 Minuten; Nr. 6 mit 2 g Glucose, 30 % CO₂ in 11 Minuten).

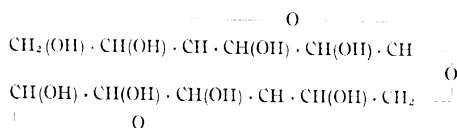
Die k -Werte der Tab. 2 lassen erkennen, daß auch zu Beginn der Gärung die β -Form zwar dreimal langsamer, aber immerhin merklich gärt. Bis der Traubenzucker zur Hälfte vergoren ist, sinkt das Verhältnis der Geschwindigkeiten in unseren Versuchen von 3 auf $1\frac{1}{2}$. Dieser Abfall von k im Verlaufe der Gärung, der ein rasches Abnehmen der überwiegenden Fähigkeit, α -Glucose zu vergären, bedeutet, läßt eine schnelle Anpassung an die β -Form annehmen. Daß diese der Hefe zunächst nicht ebenso taugt, mag zusammenhängen mit der Einstellung der Hefe auf die Reihe

der α -Glucoside und [167] auf die α -glucosidische Natur der Maltose, des gewohnten Substrates. Die Gärung der Maltose fügt sich nicht einfach der Annahme, daß diese

Tabelle 2. Verhältnis der vergorenen Anteile und der Gärungsgeschwindigkeiten von α - und β -Glucose.

Nr.	Restliche Glucose (%)	$[\alpha]_D$	$\frac{A_{100}}{B_{100}} 100\%$	$\frac{A}{B} p\%$	$\frac{A'}{B'} 100-p\%$	n	k
5	85,8	48,4°	32,3 67,7	27,7 58,1	9,1 5,1	3,06	3,37
4	72,8	46,8°	30,5 69,5	22,2 50,6	14,6 12,6	1,99	2,27
2	64,7	46,3°	30,0 70,0	19,3 45,4	17,5 17,8	1,68	1,95
6	60,7	46,5°	30,2 69,8	18,3 42,4	18,5 20,8	1,53	1,74
1	59,6	47,0°	30,8 69,2	18,2 41,2	18,6 22,0	1,46	1,65
3	56,5	48,0°	31,9 68,1	18,0 38,5	18,8 24,7	1,30	1,44

Biose zunächst durch Maltase gespalten werde, wobei übrigens auch überwiegend α -Glucose auftritt, sondern es wird nach den Beobachtungen von R. WILLSTÄTTER und W. STREIBEL¹ direkte Gärung der Maltose von maltasearmen Hefen bewirkt und kommt auch bei maltasereichen Hefen in Betracht. In der Maltoseformel²



ist die glucosidische α -Glucose mit der primären Alkoholgruppe der aldehydischen Glucose verbunden. Wie aus den [168] Erörterungen von H. v. EULER und K. JOSEPHSON¹⁾ hervorgeht, ist es wohl möglich, daß die Gärung, bevor die Glucosidbindung gelöst wird, an dem glucosidisch gebundenen Glucosemolekül angreift, nicht am Kohlenstoffatom 1 (in der Formel fettgedruckt), sondern an einer anderen Stelle dieses α -Glucoseresestes.

Aus dem Verhalten von α - und β -Glucose im Gemisch darf nun nicht gefolgert werden, daß β -Glucose auch für sich allein langsamer gäre als α -Glucose oder Gleichgewichtsglucose, die auch genügend α -Form enthält. Dies zeigt der folgende Vergleich, für den wir 10 g frische Löwenbräuhefe auf je 10 ccm der 10proz. Lösungen bei ununterbrochenem Schütteln zur Einwirkung brachten. Das Auflösen der beiden festen Formen und das Aufschlännen in allen drei Fällen beanspruchte je 30 bis 50 Sekunden. Die β -Glucose war nach R. BEHREND²⁾ dargestellt und von dem anhaftenden Pyridin

¹⁾ a. a. O.

²⁾ W. N. HAWORTH und G. C. LEITCH, The Constitution of the Disaccharides. Part III. Jl. Chem. Soc. Bd. 115, S. 809 [1919].

¹⁾ Diese Zs. Bd. 120, S. 42, und zwar S. 58 [1922].

²⁾ Liebigs Ann. der Chem. Bd. 353, S. 106f. [1907].

durch 1stündiges vorsichtiges Erhitzen auf 110° befreit worden. Nach dieser Behandlung wurde das spezifische Drehungsvermögen 4 Minuten nach dem Auflösen zu $20,9^\circ$ gefunden und $[\alpha]_D = 19,8^\circ$ ermittelt.

Temperatur $= 31^\circ$; CO_2 aus 1 g Hexose, bei 22° und 717 mm gemessen, 291 cem.

Minuten	2	4	6	8	10	12	14	Halbe Gärung
α -Form	12	33	64	97	132	160	186 cem	11 Minuten
Gleichgew.	14	36	67	113	145	180	202 cem	10 Minuten
β -Form	14	31	62	97	131	160	188 cem	$10\frac{3}{4}$ Minuten

Alle drei Glucosen gären also gleich schnell, ohne daß bei einer Vergärung von 50% in 11 Minuten eine Isomerisation in ausschlaggebendem Maße möglich wäre. Diese geht nämlichomal langsamer von statten, z. B. wurden in unserem Versuch in 6 Minuten 20% Zucker vergoren, während die Umlagerung unter den nämlichen Bedingungen in dieser Zeit kaum 2% erfaßt; 20% α -Form finden wir aus reiner β -Glucose erst [169] in 62 Minuten gebildet. Auch das schwachsaure Milieu bei der Gärung wirkt darauf nicht beschleunigend. Die Einstellung des Gleichgewichtes wird nämlich durch Hydroxylionen 40000mal stärker beschleunigt als durch Wasserstoffionen, so daß bei schwach saurer Reaktion ($p_H = \text{ca. } 3,6$) die Geschwindigkeit der Mutarotation ein Minimum erreicht¹.

¹ C. S. HUDSON, Catalysis by acids and bases of the mutarotation of glucose, J1. Amer. Soc. Bd. 29, S. 1571 [1907]; H. v. EULER und A. HEDELUS, Biochem. Zs. Bd. 107, S. 150 [1920].

69. ÜBER AUSWÄHLENDE GÄRUNG VON ZUCKERGEMISCHEN.

Von **RICHARD WILLSTÄTTER** und **HARRY SOBOTKA**.

(Mitteilung aus dem Chemischen Laboratorium der Bayerischen Akademie der Wissenschaften in München.)

Mit 1 Abbildung im Text.

(Der Redaktion zugegangen am 11. August 1922.)

Theoretisches über auswählende Gärung.

Aus den Arbeiten von A. STATOR¹ über die Gärung von Zuckergemischen geht hervor, daß nur ein Teil des Gärungsmechanismus für die einzelnen Zuckerarten spezifisch ist². Während bei den verschiedenen Zymohexosen bereits Identität der Zerfallsprodukte mit 3 Kohlenstoffatomen zu erwarten ist, was z. B. für Galaktose von M. TOMITA³ bestätigt wurde, gibt es in den ersten Stadien der Gärung Fälle ausgeprägter Spezifität. Diese kann in der Geschwindigkeit der Gärung einzelner Zucker nicht immer zum Ausdruck gelangen, weil eine spätere, mehreren Zuckern gemeinsame Teilreaktion als langsamste die Rolle eines „limitierenden Faktors“ ausübt und für die verschiedenen Substrate gleiche Umsatzgeschwindigkeit bewirkt. Vergärt man dagegen ein Gemisch zweier Zymohexosen, so tritt, und zwar selbst bei den isomeren d-Glucosen, der Fall [171] ein, daß ein Zucker gegenüber dem anderen bevorzugt wird, daß also eine auswählende Gärung erfolgt.

Aus der Analyse des Restzuckers bei unterbrochener Gärung eines Zuckergemisches läßt sich der Quotient

$$\frac{\text{Vergorener Bruchteil des vorgezogenen Zuckers}}{\text{Vergorener Bruchteil des zurückgesetzten Zuckers}}$$

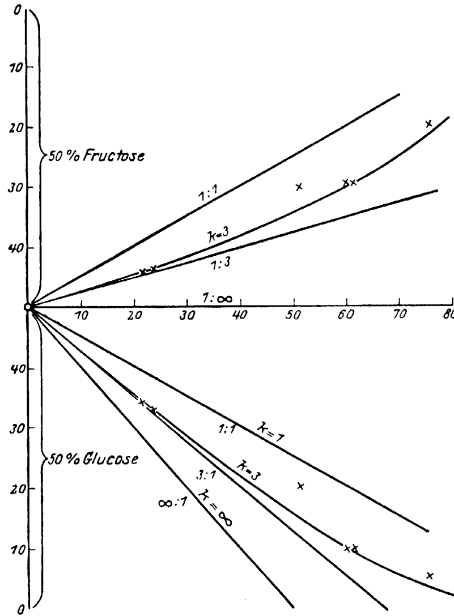
berechnen. Die Gärgeschwindigkeit ist bekanntlich nur von der Hefekonzentration, nicht aber von der Zuckerkonzentration abhängig. Wenn nun bei der Gärung eines Gemisches der in der Zeiteinheit vergorene Betrag in konstantem Verhältnis, also auch unabhängig von den Partialkonzentrationen auf die beiden Komponenten

¹ Studies in fermentation, Jl. Chem. Soc. Bd. 89, S. 128 [1906]; Bd. 93, S. 217 [1908].

² Zit. n. A. HARDEN, „Alcoholic fermentation“, 2. Aufl., S. 124, London 1914.

³ Über die Umsetzung der Galaktose nach der zweiten Vergärungsform, Biochem. Zs. Bd. 121, S. 164 [1921].

entfiele, so bliebe dieser Quotient bis zum Verschwinden der schneller gärenden Form konstant. Dieser Zustand würde in der Abbildung durch 2 Gerade zur Anschauung



[172] kommen, die in dem Punkt o entspringen und deren untere, abwärts gerichtete, zwischen den beiden eingezeichneten Geraden verlief, welche die Grenzfälle $1:1$ und $\infty:1$ darstellen (z. B. Gerade $3:1$ der Abbildung). Eine solche Annahme ist indessen wenig wahrscheinlich.

Es seien zum Vergleich in einen Behälter 2 Arten von Kugeln eingefüllt, 60 schwere und 60 leichtere, die durch Schütteln ständig vermisch werden. Aus einer Öffnung sollen 6 Kugeln/Sek. herausfallen und die Verteilung auf die beiden Arten stehe in linearer Abhängigkeit von den Partialkonzentrationen. Die Wahrscheinlichkeit für das Herausfallen einer schwereren Kugel betrage $\frac{2}{3}$; es werden also zunächst immer 4 schwere und 2 leichte ausgeworfen. Hierdurch verschieben sich die Anteile in dem Behälter zuungunsten der schwereren Kugeln, so daß nach 10 Sekunden nur noch 20 schwere neben 40 leichten Kugeln vorhanden sind. Infolgedessen vermindert sich die Wahrscheinlichkeit herauszufallen für die schwereren Kugeln; es werden jetzt gleich viele Kugeln, 3 und 3, von jeder Sorte herausfallen. Dadurch verschlechtert sich das Verhältnis weiter zuungunsten der schwereren Kugeln usw.

Für die auswählende Gärung ergeben sich bei Anwendung der Infinitesimalrechnung folgende Ausdrücke:

- A. $x = y$ z
 Gesamtkonzentration Konz. d. schnellgärenden Form Konz. d. langsamgärenden Form
- B. $\left(-\frac{dy}{dt}\right) + \left(-\frac{dz}{dt}\right) = -\frac{dx}{dt}$ (konstante Gärgeschwindigkeit).

C. $-\frac{dy}{dt} : -\frac{dz}{dt} = ky : z$, wobei k das Verhältnis der beiden Gärgeschwindigkeiten zu einander bedeutet. Aus Gleichung C. folgt

D. $\frac{dy}{y} = k \cdot \frac{dz}{z}$; hieraus durch Integration:

E. $k \cdot \ln z = \ln y + C$; die unbekannte Integrationskonstante C eliminiert man:

E'. $k (\ln z_0 - \ln z) = \ln y_0 - \ln y$. Die aus

F. $k = \frac{\ln y_0 - \ln y}{\ln z_0 - \ln z}$ berechneten Werte für k bedeuten das Verhältnis der Umsatzgeschwindigkeiten.

„ k “ zeigte bei dem in der vorhergehenden Abhandlung untersuchten Gemisch keine Konstanz. Es wurde deshalb auch die Annahme rechnerisch geprüft, daß die auswählende Reaktion nicht monomolekular, sondern bi- oder trimolekular in bezug auf das Substrat erfolgt. Auch die auf diesen Grundlagen berechneten Werte für „ k “ zeigten in dem Falle der beiden Glucosen raschen Abfall im Verlauf der Gärung.

[173] In der Abbildung sind die Schaulinien für $k = \infty$, $k = 3$ und $k = 1$ ausgezogen. Im ersten Falle würde zuerst die eine Form linear verschwinden und erst dann begänne die lineare Gärung der anderen Form. Im letzten Falle verteilt sich der verschwindende Zucker in gleicher Menge auf beide. Für die dazwischen liegenden Fälle gehört zu jedem k eine Kurve, von denen die für $k = 3$ eingezeichnet ist. Das Diagramm verändert sich nicht prinzipiell, wenn die Anfangskonzentrationen der beiden Hexosen von einander verschieden sind.

Auswählende Gärung von Invertzucker.

Die in der vorhergehenden Abhandlung zum erstenmal für Gleichgewichtsglucose beschriebene Erscheinung der auswählenden Gärung ist für den Fall von Invertzucker schon A. P. DUBRUNFAUT¹ bekannt gewesen. Die Glucose wird vorgezogen, was viel später W. I. HIEPR² für die verschiedensten Hefen bestätigte. Nur *Saccharomyces exiguus* und eine von U. GAYON und E. DUBOURG³ beschriebene Weinhefe zeigten ein umgekehrtes Verhalten. Auch andere Mikroorganismen ziehen vielen Angaben zufolge Glucose vor.

Hingegen wird die Gärung der einzelnen Zucker d-Glucose und d-Fructose meist als gleich schnell beschrieben, was wir sowohl bei unter- wie obergäriger Hefe oft und genau bestätigt fanden.

Bei den isomeren d-Glucosen war die Beobachtung der auswählenden Gärung nur bei besonders beschleunigter Ausführung des Prozesses möglich, denn infolge der raschen Einstellung des Gleichgewichts zwischen beiden Zuckern können bei langsamer Gärung nur die mit 1:1 bezeichneten Kurven zur Beobachtung gelangen. Die bei einer Schnellgärung zum Vorschein kommende Abweichung klingt bereits im Verlauf von 1 bis 3 Stunden nach der Unterbrechung ab.

¹ C. R. Bd. 25, S. 307 [1847].

² Jl. Fed. Inst. Brew. Bd. 1, S. 288 [1895]; Chem. Zbl. 1897, I, 1241.

³ C. R. Bd. 110, S. 865 [1890].

Die auswählende Vergärung des Invertzuckers, auf welche [174] die theoretisch abgeleitete Formel angewandt werden soll, ist für die quantitative Verfolgung geeigneter. Die oben erwähnten Schwierigkeiten fallen hier fort, es besteht kein Unterschied zwischen den Restlösungen rascher und langsamer Gärung. Von dem Versuchsmaterial sollen in der Tabelle nur die Ergebnisse angeführt werden; sie wurden durch Kombination der polarimetrischen und reduktometrischen Bestimmungen gewonnen¹.

Tabelle. Unterbrochene Gärung von Invertzucker, bzw. Saccharose².

Nr.	Hexose	g Hefe (Tr-Geh.)	CO ₂ %	[α] _D (°) Fructose)	Restlicher + Vergorener Zucker %		a	k
					Glucose Fructose	Glucose Fructose		
1	1 g	0,5 (20 %)	33	51,8 ^o (73,1)	10,4 28,2	38,8 21,0	1,85	2.83
2			50	— 62,0 ^o (80,3)	und 1,6 Sacch. 4,9 19,7	45,1 30,3		
3	2 g	2 (20 %)	16,6	26,6 ^o (55,6)	34,7 44,1	15,3 5,9	2,50	2.90
4			25	— 28,4 ^o (56,8)	33,0 43,6	17,0 6,1		
5	1 g	1 (21 %)	43	— 53,7 ^o (74,5)	10,0 20,1	40,0 20,9	1,91	2.97
Mittel a. 4 Vers.								2,94
6 ³	2 g	6 (35,8 %)	45	34,5 ^o (61,0)	19,1 29,9	30,9 20,1	1,54	1,89

[175] Die Tabelle weist für die oben eingeführte Konstante k gute Übereinstimmung auf; diese wird auch in der Abbildung anschaulich, in der die beobachteten Werte auf die Kurve für $k = 3$ fallen.

Wenn wir diese Erscheinung der auswählenden Gärung zu erklären suchen, so ist zu berücksichtigen, daß Glucose, Fructose und ihr Gemisch mit gleichen Geschwindigkeiten gären. Da nun aus den Versuchen hervorgeht, daß die Hefe das Gemisch von Glucose und Fructose doch auswählend vergärt, so ist es wahrscheinlich, daß im Verlaufe der Gärung eine Teilreaktion langsam genug erfolgt, um auch von Fructose allein erreicht zu werden. Der Vorgang, der die Größe von k bedingt, wird also wohl jener Reaktion vorausgehen, deren Geschwindigkeit gleichbedeutend mit der zu beobachtenden Gärungsgeschwindigkeit ist.

Analoge Betrachtungen gelten für die auswählende Gärung der beiden d-Glucosen.

¹ Vgl. R. WILSTÄTTER und G. OPPENHEIMER, Diese Zs. Bd. 118, S. 168, und zwar 187 und 188 [1922] (Abb. 6f).

² Die Inversion eilt der Gärung so schnell voraus, daß durch Anwendung der Biase kein Unterschied bewirkt wird.

³ Fructosegewöhnung. In Versuch Nr. 6 wurde eine auf Fructose gezüchtete Hefe verwendet. Frische Löwenbräuhefe — wie in den übrigen Versuchen — wurde innerhalb 4 Tagen im 10fachen Volumen von sterilisiertem Hefenwasser 3mal mit je 80 % ihres Gewichts (im ganzen mit mehr als dem 10fachen ihres Trockengewichts) an Fructose versetzt. Mit der durch Abzentrifugieren wiedergewonnenen Hefe fanden wir den Geschwindigkeitsquotienten „ k “ sichtlich zugunsten der Fructosegärung verschoben.

70. ÜBER AUSWÄHLENDE GÄRUNG MIT GALAKTOSEGEWÖHNTE HEFEN.

Von **RICHARD WILLSTÄTTER** und **HARRY SOBOTKA**.

(Mitteilung aus dem Chemischen Laboratorium der Bayerischen Akademie der Wissenschaften in München.)

(Der Redaktion zugegangen am 11. August 1922.)

In der Literatur¹ finden sich zahlreiche Angaben, daß die meisten Hefen, die unvernünftig sind, Galaktose zu vergären, durch Züchtung in Lösungen dieses Substrates die Fähigkeit der Galaktosevergärung erlangen. Das Verhältnis der Gärfähigkeit für Galaktose zu jener für Glucose kann durch den Quotienten aus den Halbgärzeiten² oder durch das reziproke Verhältnis der entwickelten CO₂-Mengen im Zeitpunkt halber Gärung von Glucose ausgedrückt werden. Diese Verhältnisse erreichen im Verlaufe der Gewöhnung den Wert 1:1 und können ihn bei manchen Hefen zugunsten der Galaktose überschreiten. A. SLATOR erreichte ein Verhältnis von 155:100 für die Anfangsgärgeschwindigkeit, d. i. etwa 65:100 für das Verhältnis der Halbgärzeiten, A. HARDEN und R. V. NORRIS ein solches von 84:100. In unseren Versuchen sank die Halbgärzeit für Galaktose bis auf 75/100 des Wertes für [177] Glucose; freilich war zugleich die absolute Gärkraft der Hefe zurückgegangen.

Durch diese „Übergewöhnungen“ wird die Annahme EÜLERS³) in Frage gestellt, daß bei der Galaktosegewöhnung eine „Galaktase“ entstehe, welche die Galaktose erst in Glucose, Enolglucose oder ein ähnliches eng mit Glucose verwandtes Produkt verwandle. Gegen eine solche „indirekte“ Galaktosegärung dürfte auch — im Sinne der Hardenschen Phosphattheorie — die Untersuchung des von HARDEN und NORRIS beschriebenen Galaktosephosphorsäureesters sprechen.

¹ E. F. ARMSTRONG, Proc. R. Soc. Bd. 76, S. 600 (B) [1905]. Chem. Zbl. 1905, II, 1807. A. SLATOR, Journ. Chem. Soc. Bd. 80, S. 128 [1906], Bd. 93, S. 217 [1908]. A. HARDEN und R. V. NORRIS, Proc. R. Soc. Bd. 82, S. 645 (B) [1910]. H. v. EULER und D. JOHANSSON, Diese Zs. Bd. 78, S. 246 [1912]. H. v. EULER, J. LAURIN und A. PETERSEN, Biochem. Zs. Bd. 114, S. 277 [1921]. R. WILLSTÄTTER und W. STEIBELT, Diese Zs. Bd. 115, S. 211, und zwar 233 [1921] u. a. m.

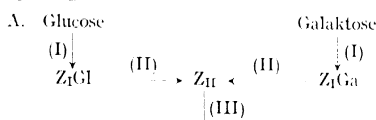
² R. WILLSTÄTTER und W. STEIBELT, a. a. O., und zwar S. 219 (Abb. 63).

³) H. v. EULER, Chemie der Enzyme. München und Wiesbaden 1920, 2. Aufl. I. Teil, S. 293 f.

Daß die Vergärungen von Glucose und Galaktose parallele Prozesse sind, die erst in einem späteren Stadium der Gärung² zusammenfallen, geht am besten aus Gärungsversuchen mit Zuckergemischen hervor, die wir analog den Versuchen der beiden vorhergehenden Abhandlungen angestellt haben. Sie ergaben, daß sich das Verhältnis der Gärgeschwindigkeiten im Gemisch wesentlich zugunsten schnellerer Glucosegärung von dem Geschwindigkeitsverhältnis der Einzelgärungen unterscheidet. Das Verhältnis der vergorenen Zuckermengen unterliegt hier zwei einander entgegengerichteten Einflüssen. Einerseits verschiebt sich dieses Verhältnis parallel der Anreicherung der langsamer verschwindenden Substanz zu deren Gunsten, wenn der Quotient der beiden Gärgeschwindigkeiten (k) konstant ist³. Entgegen wirkt andererseits die Regeneration des Glucosegärvermögens infolge der Gegenwart dieses Zuckers. Dieser Einfluß konnte nicht genau bestimmt werden. Er kann sich aber keinesfalls so schnell geltend machen, daß er das Verhältnis 80:100 in ein Verhältnis umkehrt, welches durch $k = 1000:100$ ausgedrückt wäre.

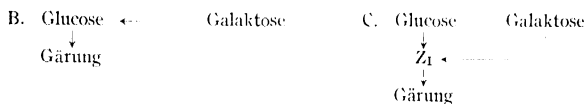
Der Erscheinung, daß eine an Galaktose gut gewöhnte Hefe Galaktose allein schneller als Glucose allein vergärt, in einem Gemisch beider Zucker dagegen die Glucose vorzieht, genügt folgendes kinetisches Schema:

[178]



1. Bei den Einzelgärungen seien die Reaktionen (I) die kontrollierenden, die langsamsten Reaktionen. Durch die Anpassung ist die Hefe in den Stand gesetzt worden, diese Reaktion mit Galaktose schneller als mit Glucose vorzunehmen; infolgedessen raschere Galaktosegärung.

2. Im Gemisch befinden sich beide Substrate in nur halb so großer Einzelkonzentration. Dadurch ist die in doppelter Konzentration zu bewältigende Reaktion (III) zur limitierenden geworden, und sie hängt von der Konzentration des gemeinsamen Zwischenproduktes Z_{II} ab. Dieses entsteht aus den Zwischenkörpern Z_IGl und Z_IGa mit verschiedener, für das Glucosederivat größerer Geschwindigkeit. Die Glucose wird also schneller gären, wenn auch die mit (I) bezeichneten Vorgänge im Galaktosesystem rascher erfolgen. Dieser Art läßt sich die Umkehrung jenes Verhältnisses erklären, während Schema B die Möglichkeit, daß Galaktose schneller als Glucose vergoren wird, und die beiden Schemata B und C, welche H. v. FULERS Auffassung wiedergeben, den obigen Effekt unerklärt lassen.



Experimentelles.

Für unsere Versuche diente Unterhefe aus der Münchener Löwenbrauerei sowie obergärige Hefe der Sinner A. G. in Grünwinkel bei Karlsruhe. Als Gewöhnungslösung diente ein Hefendekokt, welches vor und nach dem Galaktosezusatz sterilisiert wurde. Die Kulturen standen bei ca. 25°.

² Vgl. M. TOMITA, Biochem. Zs. Bd. 121, S. 164 [1921].

³ Siehe die (voranstehende) Abh. „Über auswählende Gärung von Zuckergemischen“.

1. Einzelgärungen wurden nach den Bedingungen der Halbgärzeitdefinition ausgeführt. Die aufeinanderfolgenden Stufen einer Gewöhnungsreihe mit Brauereihefe führten zu überlegenem Galaktosegärungsvermögen, wie aus der Tab. 1 hervorgeht.

Das Verhältnis der Gärgeschwindigkeiten bleibt während der Gärung nicht gleich. Zu Anfang wächst es zugunsten [179] der Glucosegärung infolge der erwähnten

Tabelle 1. Galaktosegewöhnung von Löwenbräuhefe.

Hefe	Halbgärzeit für Galaktose Glucose		Verhältnis der Halbgärzeiten	Verhältnis der CO ₂ -Vol. bei Glucose- halbgärzeit
	in Minuten		Gal. : Gluc.	Gluc. : Gal.
Löwenbräu	∞	150—200	—	—
Gal. I	650	235	280 : 100	300 : 100
Gal. II	400	295	135 : 100	140 : 100
Gal. III	600	485	125 : 100	120 : 100
Gal. IV	720	860	80 : 100	—
Gal. V	ca. 930	ca. 1230	75 : 100	—

Tabelle 2. Unterbrochene Gärung von Glucose-Galaktose-Gemisch.

Hefe	Dauer	CO ₂	Gärungsrestlösung			Vergoren	n	k
			Bertr. best.	[α] _D	Gluc. Gal.	Gluc. Gal.		
						°/o		
	Min.	°/o	°/o	°	°/o	°/o		
Gal. III	185	27	59,5	72,3 ^o	16,9	33,1	4,47	6,77
					42,6	7,4		
Gal. III	305	50	27,0	95,3 ^{o 1}	—	—	—	—
Gal. IV	900	89	12,0	83,4 ^{o 1}	—	—	—	—
Gal. V	720	46	45,6	76,8 ^o	5,5	44,5	4,49	10,00
					40,1	9,9		
Sinner	390	30	56,9	73,7 ^o	13,3	36,7	5,73	9,66
Gal. gew.					43,6	6,4		

Regeneration. Im ersten Drittel der Glucosegärung erreicht es sein Maximum und fällt dann erst nach dem zweiten Drittel, sobald sie hinter dem linearen Verlauf zurückzubleiben beginnt, allmählich ab. [180] Die in der Tabelle angeführten beiden Ausdrücke geben ein gutes Bild des durchschnittlichen Verhältnisses der beiden Geschwindigkeiten.

2. Gemischgärungen. Mit den galaktosegewöhnten Hefen der angeführten Versuchsreihe und mit einer obergärigen Hefe, die in den Einzelgärungen ungefähr das Verhältnis 300:100 erreichte, sind die in der Tab. 2 zusammengestellten Gärungen von Glucose-Galaktose-Gemischen (0,5 g Glucose + 0,5 g Galaktose) ausgeführt worden. Im Zeitpunkte der Halbgärung war die Glucose aufgebraucht. Unterbrach man die Gärung früher, so ergaben sich für den Geschwindigkeitsquotienten k trotz Übergewöhnung der Hefe Werte entsprechend 6- bis 10fach überwiegendem Glucosegärungsvermögen.

¹ Für höhere Vergärungsgrade überschreiten die $[\alpha]_D$ -Werte den Wert 80,2° für reine Galaktose. Man wird hier neben Anreicherung dieses Zuckers das Entstehen stärker rechts drehender, nicht oder weniger reduzierender Neben- oder Zwischenprodukte anzunehmen haben.

71. ZUR KENNTNIS DER TROCKENHEFE.

Von HARRY SOBOTKA*.

(Mitteilung aus dem Chemischen Laboratorium der Bayerischen Akademie der Wissenschaften in München.)

Mit 2 Abbildungen im Text

(Der Redaktion zugegangen am 20. November 1923.)

Die Untersuchung der Vergärung von Zuckerlösungen durch Trockenhefe verspricht dank ihrer scheinbaren Mittelstellung zwischen Zellgärung und zellfreier Gärung zur Aufklärung des Mechanismus alkoholischer Gärungen beizutragen. Die folgenden Versuche sollen die quantitativen Verhältnisse bei der Gärung mit Trockenhefe kennen lehren; ferner haben sie den Zusammenhang von Stärke und Verlauf dieser Gärung mit den Bedingungen zum Gegenstand, unter welchen die Trocknung stattfand. Deren Extreme, zwischen die zahlreiche Abstufungen eingeschaltet wurden, bildete einerseits langsame Trocknung bei normaler Temperatur, andererseits Behandlung mit einem so scharfen Trockenmittel wie Aceton oder Einspritzung in einen heißen Luftstrom.

Gärungen mit Trockenhefe bieten ein typisches Bild: Nach Ablauf einer mehr oder minder scharf ausgeprägten Induktionsperiode beginnt die Kohlendioxydentwicklung, sie steigt bis zu einem Maximum pro Zeiteinheit, welches sie bis zum Verschwinden der Hauptmenge des Zuckers beibehält. Als nächstliegende Erklärung bietet sich die Annahme, daß die trockenen Zellen in der Zuckerlösung erst allmählich ihre Gärkraft wieder gewinnen.

[2] E. ABDERHALDEN¹, der Trockenhefegärungen mit noch längeren Induktionszeiten beschreibt, als hier beobachtet werden konnten, führt diese Erscheinung auf das Aufleben und in Erweiterung dieser Erklärung auf das Sprossen der überlebenden Zellen zurück.

Aus den Gärungskurven lassen sich für jede Trockenhefe graphisch zwei Daten gewinnen: die Dauer der Induktion und die definitive Gärgeschwindigkeit.

* *Auszug aus der unter meiner Leitung ausgeführten Inauguraldisserlation, München 1922.*

¹ E. ABDERHALDEN und A. FODOR, *Fermentforschung* Bd. 5, S. 138, und zwar S. 147 [1921/22].

Dieser doppelten Mannigfaltigkeit an charakterisierenden Daten entsprechen zwei nicht voneinander abhängige Eigenschaften der Trockenhefen.

Die Gärgeschwindigkeit, verglichen mit der Gärgeschwindigkeit derselben Hefe in frischem Zustand, gibt die Zymaseausbeute an und wird weiterhin zum Vergleich mit dem Betrage freier Zymase dienen können, den der Macerationssaft aus derselben Trockenhefe enthält. Der Quotient der Gärkraft getrockneter und frischer Hefe ist ferner gleich dem Prozentsatz lebender Zellen in dem untersuchten Präparat, die allenfalls neugebildeten Zellen inbegriffen, unter der Annahme, daß erstens bloß die lebenden Zellen den Zucker angreifen und daß zweitens die einzelne Zelle die gleiche Gärkraft wie vor der Wasserentziehung wiedererlangt; dabei wird vorausgesetzt, daß innerhalb der untersuchten Konzentration die Gärkraft proportional der Anzahl lebender Zellen ist; dies wurde in einem Kontrollversuch für die fraglichen Konzentrationen lebender und getrockneter Hefe bestätigt.

Bei der langsamen Trocknung einer Brauereihefe behielt z. B. nur ein Zehntel der Zellen seine Gärkraft, die widerstandsfähigere Bäckereihefe blieb dagegen zu einem guten Drittel unzerstört. In dem warmen Luftstrom des Faust-Heimschen Apparates konnte ein Viertel der Zellen von Unterhefe konserviert werden und durch Zerstäubung in eine geheizte Kammer oder durch die plötzliche Wasserentziehung durch Aceton wurde bei verschiedenen Hefeproben ein Fünftel bis über ein Drittel des Pilzes in gärfähigem Zustand fixiert.

[3] Wie tiefgreifend jedoch die einzelne Zelle durch die Trocknung verändert ist, wird durch die Dauer der Induktion angegeben. Jene Zellen, die nicht irreversibler Zerstörung anheimfielen, benötigen je nach der Intensität der Trocknung verschiedene Zeiten, um nach Quellung der Membran auch in ihrem plasmatischen Innern jenen Mindestbetrag von Feuchtigkeit aufzunehmen, der ihr Zymasesystem wieder in Funktion treten läßt. Die Wiederaufnahme des Wassers erfolgt bei den langsam getrockneten Hefen im allgemeinen schnell, langsam aber bei jenen, deren Zellmembran durch plötzliche und intensive Trocknung, vielleicht bei Acetonhefen speziell durch chemische Einwirkung, besonders schwer quellbar geworden ist. Die untersuchte Bäckereihefe war der Feuchtigkeit in jedem Fall schwerer zugänglich als die ebenso behandelte Brauereihefe; dieses Verhalten hat in der dickeren, schon ursprünglich widerstandsfähigeren Membran der Bäckereihefe seinen Grund.

Für die Dauer der Induktion ist nächst der Methode der Trocknung und dem Typus der Hefe auch die Hefekonzentration des Gärversuches wichtig. Nicht nur, daß mit der Hefekonzentration die Anzahl der lebenden Zellen und damit die Gärkraft wächst — auch die Konzentration der lebensunfähigen Zellen steigt und erreicht Beträge, bei denen bereits 'Macération' auftritt und den überlebenden Zellen organische Substanz zur Ernährung und zur Fortpflanzung darbietet. In diesen Fällen mag auch eine zellfreie Saftgärung nebenher laufen, worauf weiter unten anläßlich der Wirkung von Narkoticis zurückzukommen sein wird.

Es scheint übrigens, ebenso wie beim Verhalten kleiner Mengen Frischhefe gegen Zuckerlösungen, einen Schwellenwert für die Hefekonzentration zu geben, unterhalb dessen der Zuckerverbrauch nicht der Gärung, sondern nur der Substanzvermehrung des Pilzes zugute kommt.

¹ A. V. LEBEDEF, Ann. Inst. Past. Bd. 25, S. 682, Tab. I und Bd. 26, S. 8 [1912]. — Auch Acetonhefe gibt mit der 3fachen, ja auch noch mit der 7fachen Menge Wasser einen gärfähigen Macerationssaft.

Je feiner die Hefe bei der Trocknung verteilt war und je einheitlicher infolgedessen ihr Trocknungsgrad ist, desto schärfer wird die Induktionsperiode gegen die Gärung absetzen. Wenn die Zellen eines Präparates in verschiedenem Grade ihrer Vitalität beraubt sind, so wird diese auch in entsprechender Weise wiedergewonnen, so daß bei Betrachtung der [4] Gesamtheit der Hefezellen die Gärkraft ohne deutliche Ruhepause allmählich bis zu einem Höchstwert anwächst.

Wenn die ausgegorene Lösung rechtzeitig von neuem mit Zucker versetzt wird, so beginnt die Gärung sofort, allerdings ist dabei der schädliche Einfluß des bereits vorhandenen Alkohols zu berücksichtigen. Wenn man zwischen dem Verschwinden der ersten und dem Zufügen der zweiten Zuckerlösung der Hefe Zeit gibt, zu degenerieren, so muß sich erst von neuem lebende Hefe über das erwähnte Minimum hinaus entwickeln, so daß eine abermalige Induktion auftritt. Inkubation der Trockenhefe in einer Zuckerlösung veranlaßt eine Verkürzung der Induktionsdauer bei der folgenden Gärbestimmung der abfiltrierten Hefe¹.

Auch Vorquellung in Wasser verkürzt nach ABDERHALDEN² die Induktion bei der Gärung von hinzugefügtem Zucker. Trennt man jedoch die Hefe von dem dabei verwendeten Wasser und führt sie in eine Zuckerlösung über, so erzielt man keinen Erfolg, da der Hefe durch diese Vorbehandlung ein großer Teil des Koenzyms entzogen wird³.

Um das Schicksal des Kohlehydrates während der Inkubation bzw. während der Induktionsperiode kennen zu lernen, wurden Gärungen mit einer lang und scharf induzierenden Trockenhefe angesetzt und in verschiedenen Zeitpunkten unterbrochen. Die Analyse der Restlösung gab größere Abweichungen im Zuckergehalt zwischen der polarimetrischen und reduktometrischen Methode, als man bei Gärungen mit Frischhefe zu finden pflegt. Diese Differenzen gehen auf das Austreten linksdrehender Substanzen aus der Hefe zurück⁴. In welchem Maße beide analytischen Methoden durch Reaktion zwischen Kohlehydrat und Eiweiß⁵ verfälscht werden, ist eine ungeklärte Frage, mit der es sich in dem Spezialfall der Trockenhefe [5] nicht anders als sonst verhalten dürfte. Die Ergebnisse dieser Unterbrechungsversuche waren infolge der erwähnten Fehlerquellen nicht einheitlich.

Trotzdem lassen sie erkennen, daß zu Anfang der Induktion im Gärgut Ruhe herrscht. Hierauf beginnt der Zucker zu verschwinden, ohne daß sogleich Kohlendioxyd entwickelt wird. Die Gasentwicklung beginnt meist erst nach einiger Zeit und erreicht um so geringere Beträge, je später sie einsetzt.

Verschwinden von analytisch nachweisbarem Zucker ohne äquivalente Entbindung von CO₂ findet bei jeder Gärung statt. Während aber nach unveröffentlichten Versuchen dieses „Zuckerdefizit“ bei frischen Hefen selten 15% der ursprünglichen

¹ Vgl. ABDERHALDEN, a. a. O. S. 146, Versuch 7.

² Vgl. ebenda S. 145.

³ Vgl. H. v. EULER und K. MYRBÄCK, Diese Zs. Bd. 117, S. 28 [1921] und H. v. EULER und S. KARLSSON, ebenda Bd. 123, S. 90 [1922].

⁴ R. O. HERZOG und O. SALADIN, Diese Zs. Bd. 73, S. 263, und zwar S. 265 [1911].

⁵ N. N. IWANOFF, Biochem. Zs. Bd. 120, S. 1, und zwar S. 51 [1921]; S. KOSTYTSCHEW und W. BRILLIANT, Diese Zs. Bd. 127, S. 224 [1923].

Substratkonzentration erreicht, wird diese Zahl bei Trockenhefegärungen oft überschritten. Da der verschwindende Zucker offenbar dem inneren Stoffwechsel der Zelle dient, so kann der Mehrverbrauch bei den Trockenhefen hinreichend mit deren besonderen Bedürfnissen, der Ergänzung des oft sehr geringen Glykogengehaltes, insbesondere aber mit dem Substanzbedarf zum Aufbau der von ABDERHALDEN festgestellten sprossenden Tochterzellen erklärt werden.

Das Anwachsen des Zuckerdefizits bis 50% bei Vergrößerung (Verdreifachung) der Trockenhefekonzentration zeigt deutlich, daß es sich um einen Kohlehydratverbrauch des Pilzes handelt, nicht um ein bloß zeitweiliges Verschwinden des Zuckers infolge eines abnormalen Gärungsmechanismus.

Die Auffassung, daß die Gärung der Trockenhefe nicht prinzipiell von der Gärung frischer Hefe verschieden ist, wurde durch eine Reihe weiterer Versuche unterstützt: Wenn Trockenhefe auf die am Ende des exp. Teils geschilderte Art und Weise zerrieben wurde, so daß unter dem Mikroskop nur mehr vereinzelte Zellen in unzerstörtem Zustand erkennbar waren, so wies diese Trockenhefe eine viel schlechtere Gärkraft und eine viel längere Induktion als die unzerriebene Hefe auf, ein Resultat, das nicht durch die Gärung mittelst freier Zymase erklärt werden kann. Ein freies Enzym müßte im Gegenteil durch die Zerreißung der Zellen für das Substrat zugänglicher geworden sein. [6] Gegen die Gärwirkung freier Zymase in Trockenpräparaten spricht schließlich gerade die oftmals dafür angeführte Wirkung der Narkotica. In ihrem Verhalten diesen gegenüber steht die Trockenhefe neben der lebenden Hefe, während die freie Zymase des Macerationssaftes große Konzentrationen von Toluol usw. verträgt. Die häufig angegebenen graduellen Unterschiede in der Empfindlichkeit zwischen frischer und getrockneter Hefe beruhen darauf, daß die letztere wegen ihrer geringeren Gärkraft und infolge ihres etwa 4mal so großen Trockengehaltes stets in größeren Konzentrationen angesetzt wird. Da nun alle Zellen, nicht nur die gärfähigen, ihren Anteil an Narkoticum aufnehmen, so wirkt nur der dem Bruchteil an lebenden Zellen proportionale Prozentsatz des Anästheticums der Gärung entgegen, der überwiegende Teil wird von den ohnedies gärungsunfähigen* Zellen adsorbiert bzw. festgehalten. Die Menge des Zellgiftes muß also nicht nach der zu unterdrückenden Gärkraft, sondern nach der bei den Trockenhefegärungen viel größeren Konzentration an Hefetrockensubstanz bemessen werden.

Unter dieser Annahme reicht das auch bei lebender Hefe notwendige Minimum aus. Die Konzentrationen des Antisepticums werden aber meist viel zu niedrig gewählt. Wenn E. BUCHNER¹ oder neuerdings F. HAYDUCK und H. HAEHN² sowie letzterer und H. SCHIFFERDECKER 0,2 ccm bzw. 15 Tropfen Toluol auf 2 g Trockenhefe anwenden, so entspricht dies 0,05 ccm Toluol auf 2 g Frischhefe bzw. 0,2 ccm auf 8 g Frischhefe, Bedingungen, unter denen Gärung stattfindet; ein Vergleich mit

* Im Original steht wohl infolge Druckfehlers „gärungsfähigen“.

¹ Die Zymasegärung, München 1903, S. 271.

² Biochem. Zs. Bd. 128, S. 568, und zwar S. 574 [1922]; Bd. 138, S. 209 [1923].

0,2 ccm Toluol auf 1 g lebende Hefe, also gleich viel Toluol auf den 8. oder 10. Teil Trockensubstanz ist irreführend. Auch 5 ccm thymolgesättigtes Wasser auf 25 ccm und 1 g Trockenhefe³ sind unzureichend.

Es gelang mir stets, Gärung von Trockenhefe, die in einem Parallelversuch erwiesen wurde, durch Zusatz von 1 ccm Toluol [7] pro Gramm Trockenhefe in 20 ccm zu verhindern oder auf die anfängliche Entwicklung von wenigen Prozenten der theoretisch zu erwartenden Kohlensäuremenge zu beschränken.

Eine andere Ursache für Trockenhefegärung in Gegenwart von Zellgiften kann die durch zu große Hefekonzentration ermöglichte Maceration sein, die durch Antiseptica nicht hintangehalten wird (vgl. S. 3, 1. Absatz des Kleingedruckten). Der entstehende Saft beginnt allmählich den Zucker zu vergären, z. B. ergab Acetonhefe bei längerer Inkubation mit der 3fachen und 6,6fachen Wassermenge einen, wenn auch schwachen Lebedewsaft. Wenn man Saft und Rückstand beisammen läßt und dann Zucker hinzufügt, so setzt sich der Gärungsverlauf deutlich aus zwei Komponenten zusammen: einer Saftgärung von ähnlicher Stärke wie in dem Versuch ohne den Rückstand und einer Acetonhefegärung mit ähnlicher Induktionsdauer wie sonst und darauffolgendem steilen Gärungsanstieg.

Vergleicht man das Verhalten der Zymase mit dem der anderen in der Trockenhefe latenten Enzyme, so zeigt sich, daß die Zymase und die der Autolyse dienenden Enzyme nicht sofort in Wirksamkeit treten, sobald die Zelle mit Wasser in Berührung tritt. Die verwickelte Zusammenarbeit dieser Enzymgruppen verlangt einen gewissen Lebensgrad der Zellen, die einfachen biosespaltenden Enzyme und die Carboxylase wirken dagegen, sowie ihnen ihr Substrat zugeführt wird, ohne Abhängigkeit von dem Zustande der übrigen Zellbestandteile. Von den Macerationsenzymen unterscheidet sich die Zymase dadurch, daß sie nicht nur Quellung, sondern auch Ernährung der Zelle fordert, und besonders dadurch, daß ihre Wirkung durch Toluol und ähnliches aufgehoben wird. Diese Empfindlichkeit ist der durch Quellung regenerierten Trockenhefe mit der frischen Hefe gemeinsam und weist auf die Verankerung des Enzyms im Plasma in beiden Fällen hin¹).

• Ein weiteres Argument dafür, daß die Zymase in der Trockenhefe nicht freiliegt, ist der Umstand, daß sie sich nicht [8] ohne weiteres aus jeder Trockenhefe auswaschen läßt, sondern nur aus manchen nach LEBEDEW'S Verfahren extrahiert werden kann, nämlich aus jenen Hefen, welche den zur Lösung des Zymasekomplexes erforderlichen Enzymapparat besitzen.

Die zu einfache Buchnersche Annahme einer freien Zymase in der lebenden Zelle, die nach Zerreißung derselben einfach in Lösung geht, ist heute allseits verlassen und die von R. WILLSTÄTTER ausgesprochene Erkenntnis, daß das Invertin, welches man früher für löslich hielt, erst enzymatisch freigelegt werden muß¹], legt einen

³ H. v. EULER und S. KULLBERG, Diese Zs. Bd. 73, S. 92 [1911].

¹) Vgl. EULER, Chemie der Enzyme, 2. Aufl. 1921, I, S. 164: „Gegen Antiseptica sind die Hefenenzyme in dem Maße unempfindlich, als sie vom lebenden Plasma befreit sind.“

¹) R. WILLSTÄTTER und F. RACKE, Liebigs Ann. der Chem. Bd. 427, S. 111 [1921/22].

Analogieschluß für die Zymase nahe. Während aber das Invertin trotz seiner Bindung an das tote Plasma gewisser Trockenhefen wirkt, ist die Zymase infolge ihrer verwickelten Zusammensetzung in ihren Bedingungen wählerischer. Nur einzelne ihrer Komponenten, z. B. die Phosphatase, falls man diese als Bestandteil des Gärsystems gelten lassen will, sind gleich der Saccharase schon in dem latenten Lebenszustand der ausgetrockneten Zelle wirksam.

Wenn H. v. EULER und B. AF UGGLAS² schreiben:

„... die Zymase ist in der lebenden Hefezelle als Komplex ganz oder teilweise an das Protoplasma gebunden; wird die vitale Tätigkeit der Zelle dauernd oder zeitweilig aufgehoben, so wird auch die gärungserregende Gruppe des Protoplasmas, also die an das Protoplasma gebundene Zymase, inaktiviert; wirksam bleibt nur derjenige Teil des Gärungsenzyms, welcher frei ist, oder bei der Entwässerung im Vakuum oder durch Alkohol freigemacht wird...“

—, so entspricht die erste Möglichkeit dieser Alternative der Wirklichkeit: Die Zymase ist ganz an das Plasma gebunden. Die gezwungene Annahme eines gleichzeitigen zwiefältigen Zustandes der Zymase in der Zelle erscheint als ein Kompromiß zwischen der neueren Erkenntnis und der veralteten Buchnerschen Theorie.

Was den Nachsatz über die Freimachung des Gärungsenzyms bei der Entwässerung betrifft, so wird diese von EULER [9] auch an anderer Stelle geäußerte Anschauung¹⁾ häufig in der Literatur angetroffen. Es ist jedoch schwer vorstellbar, daß die Zymase innerhalb der kurzen Zeitspanne, während deren die plötzliche Fixierung der Zelle bei den angewandten scharfen Methoden (Aceton, Krauseapparat) eintritt, vom Plasma abgelöst wird. Aber auch bei der langsam verlaufenden Trocknung nach A. v. LEBEDEV ereignen sich nur Vorgänge vorbereitender Natur. Sie dienen bloß der Konservierung

sollte auf die zellfreien Säfte beschränkt werden und man muß letzterem Forscher darin beistimmen, daß „die Leistung der Trockenhefe ausschließlich auf lebende Zellen zurückzuführen ist.“

[10] Das Zymasystem innerhalb der Zelle wirkt, sei es mechanisch oder chemisch an das Plasma gebunden und zwar derart gebunden, daß seine einzelnen Komponenten an jener Stelle des Zellkörpers verankert und lokalisiert sind, wo das Milieu — Acidität, Lage der adsorptionsfähigen Gruppen des Plasmas usw. — ihnen speziell günstig und durch die osmotischen Verhältnisse der Umsatz der Zwischenprodukte, wie in einem Betrieb mit Arbeitsteilung, passend organisiert ist¹. Werden diese organischen Zusammenhänge durch gewaltsame Eingriffe zerstört, so wäre die Wirkung selbst dann auf einen Bruchteil reduziert, wenn alle Enzymkomponenten in unbeschädigtem Zustande in ursprünglicher Menge vorhanden wären, wie dies in einem idealen Macerations-saft der Fall sein müßte, der dennoch nie die Menge frischer Hefe, aus welcher er gemacht wurde, ersetzen können wird. Bei der Trockenhefe ist diese geordnete Funktion der organisierten Zymase durch den Wassermangel lahmgelegt und sicherlich ein gewisser Teil des Enzymbestandes irreversibel zerstört. Da der Zellinhalt aber im trockenen Zustand fixiert ist, kann es nicht einmal zu einer zwar geschwächten und ungeordneten, aber wenigstens freien Kooperation der Teilenzyme kommen. Deshalb kann Trockenhefe als solche nicht gären.

Experimenteller Teil.

Hefetrocknung.

Um die Gärungen verschiedener Trockenhefen, deren Unterschiede und deren Gemeinsamkeiten kennen zu lernen, verglich ich eine Brauerei- mit einer Bäckereihefe und variierte die Bedingungen der Trocknung in weitgehendem Maße. Es gelangte Unterhefe von der Münchener LÖWENBRAUEREI zur Verwendung, ferner käufliche Bäckerhefe von Sinner A.-G. in Grünwinkel b. Karlsruhe, sowie ein „Florylin“ genanntes Trockenpräparat.

[11] Die untersuchten Trockenhefen wurden nach den folgenden Methoden dargestellt:

Die Hefen Nr. 3, 3a, 4 und 6 wurden in etwa 5 mm hoher Schicht auf poröser Unterlage (Filtrierpapier; vgl. F. HAYDUCK und O. BULLE¹) ausgebreitet, 3 und 3a bei Zimmertemperatur, 4 und 6 bei einer Temperatur von 30 bis 35°. Die Trocknung erforderte 48 bis 72 Stunden. Die Temperatur der Trocknung scheint für die Gärkraft der Trockenhefe nicht so wesentlich zu sein, wie sie es für die Gärkraft der aus den Trockenhefen bereiteten Macerationssäfte ist.

Die Hefen Nr. 5 und 5a wurden im Faust-Heimschen Apparat 6 Stunden lang einem lebhaften Luftstrom von 28 bis 35° ausgesetzt. Die Trocknung war nicht sehr

¹ Eine ähnliche Anschauung äußerten kürzlich H. HAEHN und H. SCHIFFERDECKER, a. a. O. S. 264.

¹⁾ Wochenschr. f. Brauerei Bd. 29, S. 489 [1912].

radikal, so daß die Hefe nach einigen Wochen einen säuerlichen, verdorbenen Geruch aufwies. Bei manchen Acetonhefen wiederholte sich diese Erscheinung.

Die Hefen Nr. 7 und 8 konnten dank dem freundlichen Entgegenkommen der Versuchsanstalt der Krause A.-G. in München unter der Leitung von Dr. SIEGENS nach dem Krauseverfahren getrocknet werden². Bei einem Versuch wurden beispielsweise 3 kg Hefe von 30% Trockengehalt mit Wasser auf 18 l verdünnt, diese 5proz. Lösung wurde im Verlauf von etwa 4 Stunden in die durchschnittlich 50grädige Luft der Trockenkammer zerstäubt.

Zur Darstellung von Nr. 9 wurden 500 g Frischhefe innerhalb 20 Minuten mit 4 l Aceton versetzt, so daß dessen Konzentration bei der Vermischung mit dem Zellsaft erst allmählich wuchs. Das hellgelbe Produkt wurde abgenutscht, mit Äther gewaschen und in dünner Schicht auf Filterpapier getrocknet. Die Dauer der Acetonbehandlung erwies sich als irrelevant.

Nr. 9a. Um noch milder zu verfahren, wurde die Hefe vor dem sukzessiven Acetonzusatz mit Wasser auf das Doppelte verdünnt und so leichter durchmischbar gemacht.

Weniger schonungsvoll als diese beiden Darstellungsweisen [12] ist die Vorschrift von R. ALBERT, E. BUCHNER und R. RAPP³), nach welcher die Trockenhefe Nr. 10 dargestellt wurde. Die Hefe wurde sofort in den 6- bis 10fachen Überschuß von Aceton eingetragen. Die Gärung mit Hefe 9 und 9a weist keinen erheblichen Unterschied auf, dagegen ist die Differenz zwischen 10 und 9 deutlich wahrnehmbar.

Nr. 11, „Florylin“, wird nach dem Olhaverschen⁴) oder einem ähnlichen technisch gebräuchlichen Verfahren hergestellt. Das Präparat war 7 Jahre alt.

Mangelhafte Zerteilung der Frischhefe führt bei den langsameren Trockenmethoden (Nr. 3 bis 6) zur Knollenbildung. Innerhalb einer schnell getrockneten Kruste entstehen autolytische Herde, da das eingeschlossene Wasser nicht abziehen kann, und so bildet sich ein heterogenes, zum Teil enzymatisch „angeätztes“ Produkt; durch Absieben der größeren Knollen kann dies einigermaßen gutgemacht werden.

Um eine feine Verteilung der Hefe zu erreichen, wurde versucht, die Hefe, wie es H. P. BARENDRECHT⁵) empfiehlt, mit Kieselgur zu verdünnen (Nr. 3a und 5a). Diese Behandlung zeitigte keinen einheitlichen Erfolg. Allzu feine Verteilung der Hefe, wie sie beim Krauseverfahren erzielt wird, beeinträchtigt die Haltbarkeit, da die große Oberfläche Oxydation und Feuchtigkeitsaufnahme begünstigt.

Gärbestimmung.

Der Verlauf der Gärung wurde volumetrisch nach den Angaben von R. WILLSTÄTTER und W. STEIBELT⁶) beobachtet. Die Gärkölbchen wurden in einer mittels Wasserturbine betriebenen Schüttelvorrichtung in einem Thermostaten von $30 \pm 1/2^\circ$ befestigt. Gummischlauch wurde im Vakuum mit geschmolzenem Paraffin imprägniert. Mit einem möglichst kurzen Stück davon wurde das Gärkölbchen und das Queck-

² Zs. f. angew. Chem. Bd. 35, S. 533 [1922].

³) Chem. Ber. Bd. 35, S. 2376 [1902]. ⁴) D. R. P. 257 176.

⁵) Zs. physikal. Chem. Bd. 49, S. 465 [1904].

⁶) Diese Zs. Bd. 115, S. 211, und zwar S. 222 [1921] (Abh. 63).

silbergasometer verbunden. Dessen Überlaufvorrichtung war [13] durch ein Gewinde genau auf den Quecksilberspiegel des Hauptgefäßes einstellbar, so daß die Ablesungen auf $\pm 1/2$ ccm genau waren.

Das theoretisch mögliche Volumen CO_2 wurde jeweils aus Druck und Temperatur berechnet und schwankte in engen Grenzen um einen Mittelwert von 290 ccm aus 1 g Hexose. Die von WILLSTÄTTER und STEIBELT gegebene Definition der „Halbgärzeit“ wurde dem vorliegenden Thema durch Verfünfachung der angewandten Hefetrockensubstanz von 0,2 g auf 1,0 g angepaßt. Diese Menge Trockenhefe wird mit 1 g Zucker in 20 ccm CO_2 -gesättigten Wassers zur Reaktion gebracht.

Um diesen Gäransatz zu den quantitativen Angaben der Literatur über Trockenhefegärung in Beziehung zu setzen, sei folgendes angeführt: Bei den von E. BUCHNER² am häufigsten angewandten Proportionen — 4 g Trockenhefe, 8 g Rohrzucker, 20 ccm H_2O — ist die hohe Zuckerkonzentration der Gärung abträglich³. Es kann bei diesem Ansatz nie zu einer vollständigen Vergärung des Substrates kommen und so begnügt sich dieser Autor mit der Angabe des Gesamtumsatzes nach 1, 2, 3 . . . Tagen; es erscheint indessen vorteilhafter, Enzymmengen mittels der Umsatzgeschwindigkeit, nicht mittels des Gesamtumsatzes zu messen⁴. Überdies sind große Hefenkonzentrationen nicht geboten, da sie bereits die Maceration begünstigen; dieser Effekt nimmt mit der Hefenkonzentration schnell zu, wie A. v. LEBEDEV⁵ für die Ansätze 1:6 bis 1:2,5 zeigt. Dieser schwer kontrollierbare Einfluß bleibt am besten dadurch ausgeschaltet, daß man nie mehr als 10% Hefe anwendet.

Zur technischen Triebkraftbestimmung⁵, die allerdings, wie der Name aussagt, kein Maß der Gärung allein bringen will, [14] sei bemerkt, daß zu kleine Hefemengen infolge ihrer starken Vermehrung die Hefekonzentration zu einem inkonstanten Faktor machen. Immerhin ergibt diese Bestimmung ein besseres Fermentmaß als die Buchnersche, indem sie den Umsatz in einem enger begrenzten Zeitraum (2 bis 6 Stunden) zur Grundlage hat.

Am besten sind die Versuchsansätze von H. v. EULER¹⁾ und von E. ABDERHALDEN²⁾ mit den vorliegenden vergleichbar. Die kontinuierliche Beobachtung in diesen Serien gestattet auch die Konstruktion von Gärungskurven und die Interpolation von Induktionsperioden. Hierdurch wird die hier vorgeschlagene doppelte Charakterisierung von Trockenhefen ermöglicht.

¹⁾ a. a. O. S. 219.

²⁾ E. u. H. BUCHNER und M. HAHN, Die Zymasegärung, München 1903; vgl. auch F. HAYDUCK und H. HAEJIN, Biochem. Zs. Bd. 128, S. 568 [1922].

³⁾ Vgl. A. SLATOR, Journ. Chem. Soc. Bd. 80, S. 128 [1906].

⁴⁾ A. v. LEBEDEV, Ann. Inst. Past. Bd. 26, S. 8, und zwar S. 13 [1912].

⁵⁾ Nach F. HAYDUCK und M. BULLE, Wochenschr. f. Brauerei Bd. 29, S. 489 [1912]; (ebenso wie der Buchnersche Ansatz zum Vergleich auf 20 ccm umgerechnet) 0,2 g Trockenhefe gegen 2 g Zucker.

¹⁾ H. v. EULER und S. KULLBERG, Diese Zs. Bd. 73, S. 92 [1911]; 0,25 und 1,0 g Trockenhefe; 1 und 2 g Zucker. — H. v. EULER und K. MYRBÄCK, Diese Zs. Bd. 117, S. 27 [1921]; 0,1 bis 0,8 g Trockenhefe, 0,8 g Zucker.

²⁾ E. ABDERHALDEN und A. FODOR, Fermentforschung Bd. 5, S. 138, und zwar S. 147 [1921]; 0,4 und 0,8 g Trockenhefe gegen 0,8 und 1,6 g Zucker (alles auf 20 ccm bezogen).

Um eine Gärung frischer Hefe mit einer nach der veränderten Halbgärzeitsdefinition angesetzten Trockenhefegärung in Beziehung zu bringen, mußte die sonst angewandte Menge von 1,00 g lebender Hefe von 20 bis 30 % Trockengehalt ungefähr vervierfacht werden. Zwischen diesen Konzentrationen ist die Gärkraft der Fermentmenge noch proportional, wie der folgende „Brücken“versuch zeigt:

Löwenbräuhefe (26 $\frac{1}{2}$ % Trockengehalt) 1 g Glucose, 20 ccm, 30°.

Hefe frisch	Trocken- substanz	Minuten						
		5	15	25	30	40	50	150
0,76 g	0,20 g	7	16	24	29	38	46	145 ccm CO ₂
3,78 g	1,00 g	24	70	120	147	197	230	234 ccm CO ₂

Halbgärzeit 150 Minuten, für die fünffache Konzentration der Trockenhefe-definition 30 Minuten $\approx \frac{1}{5}$ hiervon.

Als Substrat gelangte stets Glucose zur Verwendung, um die enzymatische Reaktion möglichst einfach zu gestalten.

Der Gärungsverlauf.

Wenn man die Kohlensäureentbindung bei einer Trockenhefegärung graphisch darstellt, so erkennt man, wie unzureichend [15] die Angabe der Halbgärzeit wäre. Nun folgt auf die Dauer der Induktionsperiode nicht bei allen Hefen so unmittelbar ein linearer Gärungsanstieg, daß man beide Daten ohne weiteres beobachten und vergleichen könnte. Dagegen erwies es sich als durchführbar und als geeignet, die Kurven graphisch zu extrapolieren, indem an die Gärungskurve in ihrem steilsten Abschnitt eine Tangente gelegt wird. Deren Neigung ist ein Maß der maximalen Gärgeschwindigkeit. Der Abszissenabschnitt von $t = 0$ bis zum Fußpunkt dieser Tangente auf der Abszissenachse gibt die extrapolierte Induktionsperiode. Unter Verzicht auf eine graphische Darstellung mag man als gutes Maß der endgültigen Gärgeschwindigkeit das Fünffache jener Zeitdauer verwenden, welche die Hefe zur Vergärung von 10 % der Anfangskonzentration des Substrats benötigt, sobald die Gasentwicklung am lebhaftesten ist. Die Gesamthalbgärzeit, verringert um diese reduzierte Halbgärzeit, ergibt übereinstimmend mit der graphischen Methode die extrapolierte Induktionsperiode.

Für die zahlreichen Gärungen, die mit den oben beschriebenen und mit ähnlichen Präparaten angestellt wurden, geben die folgenden Tabellen und Diagramme charakteristische Beispiele. Außer den Daten der volumetrischen Beobachtung finden sich für jeden Versuch 1. die extrapolierte Induktionsdauer, 2. die reduzierte Halbgärzeit, 3. die Summe dieser beiden: die Gesamthalbgärzeit, und 4. die Ausbeute in Prozenten, berechnet aus dem Quotienten $\frac{\text{reduzierte Halbgärzeit}}{\text{Halbgärzeit der Frischhefe}}$.

Tabelle 1. Gärung mit frischer Hefe.

	1. Löwenbrauereihefe	2. Sinnerhefe
CO ₂ in ccm nach		
15 Minuten	70	28
30 „	147	70
50 „	230	145
150 „	235	230
Halbgärzeit	30 Minuten	50 Minuten — 10 Minuten extrapol. Induktion 40 Minuten reduz. Halbgärzeit

[16] Tab. 1 gibt normal verlaufene Gärungen der beiden Ausgangsmaterialien für diesen Vergleich. Die Bäckereihefe ist infolge der zweitägigen Lagerung ein wenig erschöpft und erreicht erst nach einer kurzen Induktion von 10 Minuten ihre volle Gärkraft.

Tabelle 2. Trockenhefegärungen.

Hefe	Nr. 3	3a	4	5	5a	6
	Löwenbrauereihefe					Sinnerhefe
Trocknung	20°	20° (Kieselg.)	35°	Faust-H.	Faust-H. (Kieselg.)	35°
ccm entwickeltes CO ₂ nach						
100 Minuten	18	24	40	28	26	4
200 „	57	64	104	72	68	22
250 „	79	91	132	111	93	53
300 „	102	122	160	168	128	85
350 „	123	150	175	212	166	120
400 „	142	175	191	221	202	167
460 „	—	—	—	—	—	244
520 „	220	212	256	236	228	255
extrapol. Induktion	80	110	25	155	130	260
reduzierte Halbgärzeit	330	230	250	125	190	115
Gesamt-Halbgärzeit	410	340	275	280	320	375
Ausbeute	9 %	12 %	12 %	24 %	16 %	35 %

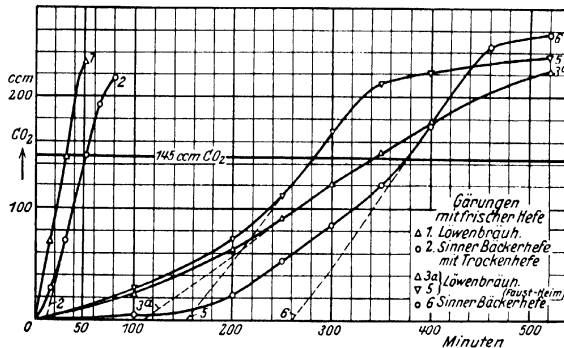


Abb. 1.

[17] Die Gärungen der Tab. 2 sind in Abb. 1 zum Teil graphisch wiedergegeben. Die punktierten Linien dienen der Extrapolation der Induktionsperiode. Die Abweichung der tatsächlichen Gärungskurve von dieser Geraden wechselt aus den früher angeführten Gründen. Die getrocknete Bäckereihefe Nr. 6 ist mit der Brauerihefe Nr. 4 vergleichbar.

Tabelle 3. Weitere Trockenhefegärungen.

Stunden	Nr. 7 Löwenbräu (Krause)	Stunden	8 Sinner (Krause)	9 Löwenbrauerihefe (milde Acetonbehandlung)	9 ^a
CO ₂ in ccm nach					
4	36	5	7	3	15
4 ¹ / ₂	54	8	—	5	24
5	105	15	—	34	55
5 ¹ / ₂	157	17	24	59	79
8	235	18	—	98	—
		19	—	149	150
		20	45	188	209
		22	80	208	—
		24	135	—	—
		28	192	—	—
extrapol. Induktion	240	—	1160	970	960
reduzierte Halbgärzeit	85	—	310	170	150
Gesamt-Halbgärzeit	325	—	1470	1140	1140
Ausbeute	35 %	—	13 %	18 %	20 %

Die Hefen mit längerer Induktion sind in die Tab. 3 und 4 und in die Abb. 2 aufgenommen. Auch hier entspricht einer Bäckereihefe (Nr. 8) eine auf die gleiche Weise getrocknete Brauerihefe (Nr. 7), jedoch war die letztere im Krauseapparat keiner so hohen Temperatur ausgesetzt gewesen und zeigt darum besonders gute Gärkraft und relativ kurze Induktionsdauer.

Für die beiden Hefen der Tab. 4 wurde wegen ihrer vielstündigen Induktion der Verlauf der Gärung in den ersten [18] 25 Stunden nach Ansatz des Versuches

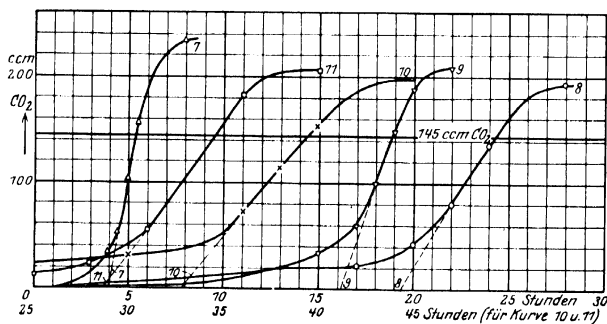


Abb. 2.

in der Abbildung nicht wiedergegeben. Die Kurvenäste wurden um die entsprechende Strecke der Abszisse nach links verschoben und sind auf die untere Zeitskala der Abb. 2 zu beziehen.

Tabelle 4. Trockenpräparate mit langer Induktionsdauer.

Nr. Hefe	10 Acetonhefe nach ALBERT und BUCHNER	11 „Florylin“
5 Std.	4	2
25 „	—	15
28 „	—	24
30 „	31	44
31 „	—	56
35 „	53	159
36 „	73	183
38 „	115	—
40 „	155	206
45 „	198	—
extrapol. Induktion	1970	1710
reduzierte Halbgärzeit	400	360
Gesamt- Halbgärzeit	2370	2070
Ausbeute	8 %	?

[19] Unterbrechungsversuche.

Bei Gärungsversuchen, in denen der Zucker des Gärgutes analysiert werden sollte, wurde gleichzeitig mit der Gärprobe ein etwa 5facher Ansatz gleicher Konzentration in den Schüttelthermostaten gebracht. In den gegebenen Zeitpunkten wurden aliquote

Tabelle 5.

Hefe	Dauer in Stunden	CO ₂		Zuckergehalt		Zucker- defizit %
		ccm	%	α_D (l = 2 dcm)	%	
1. Nr. 10	0	0	0	5,30 ^o	100	0
	8	0	0	5,30 ^o	100	0
	21	85	29	1,65 ^o	31	40
	∞^*	226	78	Bertr.	29	42
				Bertr.	0	22
2. „ ga	17	26	9	4,76 ^o	90	1
	24	69	21	3,97 ^o	76	3
	40	107	37	0,79 ^o	15	48
	41,5	140	49	—	—	—
	∞^*	233	80	0	0	20
3. „ 9 (3fache Hefekonz.)	14,5	63	22	Bertr.	61	17
	44 }	130	45	— 2,0 ^o	?	—
	∞^*			Bertr.	5	50
4. ebenso (25°)	14,5	28	10	—	—	—
	44 }	90	31	— 0,87 ^o	?	—
	∞^*			Bertr.	21	48

* ∞ = konstanter Endwert.

Volumina entnommen, zur Sistierung der Gärung von der Hefe abfiltriert, schnell geklärt und darauf reduktometrisch nach BERTRAND und polarimetrisch analysiert. In den letzten 2 Versuchen der Tab. 5 kam die dreifache Hefemenge zur Anwendung, in den ersten beiden die normalen Konzentrationen, je 1 g Trockenhefe und Glucose auf 20 ccm Wasser. Alle Versuche außer dem letzten bei 30°.

Aus den CO₂-Mengen der 3. und 4. Spalte und dem Zuckergehalt der Restlösungen (5. und 6. Spalte) errechnet sich das „Zuckerdefizit“. Während in den ersten beiden Versuchen nur 20 bzw. 22% endgültig der alkoholischen [20] Vergärung entzogen bleiben, wächst bei Vergrößerung der Hefekonzentration dieser Betrag bis auf 50% —Zuckermengen, die in beiden Fällen $\frac{1}{5}$ bis $\frac{1}{6}$ der vorhandenen Hefetrockensubstanz ausmachen. Durch heftiges Schütteln wurde die Möglichkeit ausgeschaltet, daß dieser Effekt durch CO₂-Retention vorgetäuscht würde. Auch eine Alkalisierung des Gärungsgutes, welche Kohlensäure verschwinden ließe, kommt nicht in Betracht. Es bleibt also nur die eingangs gemachte Annahme übrig, daß die Trockenhefe in noch größerem Umfang als die frische Hefe einen Teil des dargebotenen Kohlehydrates als Aufbau-substanz verwendet und ihn der Gärung entzieht.

Induktion und Hefekonzentration.

Aus dem folgenden Versuch ergibt sich, entsprechend den im theoretischen Teil gezogenen Schlüssen, daß die Dauer der Induktion von der Hefekonzentration abhängt.

	Hefe	Glucose	ccm CO ₂ nach 2	3	18,5	42,5 Std.
1.	1 g	1 g	0	0	10	169
2.	2	1	5	12	76	187
3.	3	1	23	43	156	177
4.	1 (ber. f. 1 g Gluc.)	0,5	0	0	5 (10)	7,2 (144)

Und zwar wird, durch die Steigerung der Hefekonzentration die Induktionsperiode verkürzt; es kommt schneller zur Bildung der erforderlichen Menge gärfähiger Zellen.

Daß hierfür weder die Zuckerkonzentration noch deren Verhältnis zur Hefemenge von Bedeutung ist, und daß es bloß auf die absolute Konzentration der Hefe ankommt, zeigt der 4. Versuch der wiedergegebenen Serie. Die lange Induktion entspricht dem 1. Versuch, der mit der gleichen Hefekonzentration gemacht wurde, nicht dem 2., mit dem der 4. Versuch im Verhältnis Hefe : Zucker (2 : 1) übereinstimmt.

Inkubation.

1 g Hefe Nr. 4 wurde zur Gärung angesetzt, jedoch nach 3 Stunden abzentrifugiert. Der erhaltene Bodensatz wurde quantitativ in eine frische Zuckerlösung gebracht. Als Kontrolle wurde eine normale Gärung mit derselben Hefensorte angesetzt.

[21]

CO₂-Entwicklung in ccm

nach	9,5	17	18,7	33 Std.
Inkubierte Hefe . .	96	174	195	225
Kontrollversuch . .	60	108	132	232

Dieser Versuch zeigt, welchen Vorsprung die Hefe durch Vorbehandlung mit Zuckerlösung gewinnt.

Zerreibung.

Getrocknete Löwenbräuhefe vom Typus der Hefe Nr. 4 wurde 2 Stunden lang mit der 5fachen Menge Seesand im Mörser zerrieben, so daß im Mikroskop nur mehr vereinzelt Zellen im unzerstörtem Zustand erkennbar waren. Die Gärung dieser zerriebenen Hefe wurde mit einer Gärung derselben Hefe in unzerriebenem Zustand (unter Zusatz der entsprechenden Menge Seesand) verglichen. Die beschädigte Hefe erreichte infolge ihres viel geringeren Gehaltes an lebensfähigen Zellen erst nach einer Zeit Gärkraft, während der die normale Trockenhefe bereits allen dargebotenen Zucker vergoren hatte.

Beispiel: 1 g Hefe, 5 g Seesand, 20 ccm 5proz. Glucoselösung.

ccm CO ₂ nach	14	16,5	21 Stunden
zerrieben	74	130	235
unzerrieben	223	—	—

Meinem verehrten Lehrer, Herrn Geheimrat Prof. R. WILLSTÄTTER, in dessen Laboratorium diese Arbeit im Herbst 1921 ausgeführt wurde¹, danke ich für das Interesse und die Förderung, die er mir bei diesen Versuchen angedeihen ließ.

¹ Dissertation, München 1922.

72. BEMERKUNGEN ZUR KENNTNIS DER TROCKENHEFE.

Von **HARRY SOBOTKA**.

(Der Redaktion zugegangen am 2. April 1925.)

In einer kürzlich erschienenen Arbeit „Zur Kenntnis der Trockenhefe, II“¹ erinnert H. v. EULER daran, daß er zuerst 1911 den Gedanken der vollkommenen oder teilweisen Bindung der Zymase an das Protoplasma der lebenden Hefe ausgesprochen hat. Dies sollte in einer Arbeit „Zur Kenntnis der Trockenhefe“², auf die EULER anspielt, nicht bestritten werden.

Dagegen glaube ich den Nachweis für die enger umschriebene Annahme erbracht zu haben, daß die Zymase wirklich ganz und nicht nur partiell mit dem Plasma verbunden ist und daß sie erst bei der Darstellung zellfreier Säfte, nicht aber bereits bei der Wasserentziehung, enzymatisch freigelegt und löslich gemacht wird.

Wenn man auf den Gehalt der lebenden Zelle an freier Zymase aus der Gärkraft des Buchnersaftes schließen wollte³, müßte man konsequenterweise eine minore auch Säfte von großer Gärkraft z. B. den durch die folgenden Zahlen charakterisierten Saft mit der ursprünglichen Anwesenheit freien Enzyms erklären, dessen Menge 1% der gesamten Zymase weit übersteigt und kaum als unbedeutend bezeichnet werden kann.

[92]

Gärung von je 1 g Glucose bei 30°.

A. 1 g Hefe (0,23 g Trockengewicht) in 20 ccm; B. 20 ccm Saft, entsprechend 6,67 g Trockenhefe.

Minuten	20	30	45	60	70	115	Halbgärzeit
ccm CO ₂ { A.	—	37	—	89	145	115 Minuten	
B.	0	25	70	112	140	240 70—20 (Induktion)	= 50 Min.

Zymaseausbeute des Saftes bezogen auf frische Hefe

$$\frac{115 \times 0,23}{50 \times 6,67} = 7,9\%$$

Schon BUCHNER hat angesichts der steigenden Zymaseausbeuten bei wiederholter Extraktion des Preßkuchens die Möglichkeit ins Auge gefaßt, „daß nicht alle in den Hefezellen befindliche Zymase sich dort in gelöster Form im wäßrigen Zellsaft vorfindet, sondern vielleicht erst infolge des Wasserzusatzes in Lösung geht“⁴). Leider führte der Versuch einer ähnlichen fraktionierten Gewinnung größerer Zymaseausbeuten aus Lebedewmacerationen nicht zum Ziel, da hier jenes die Zymase „freilegende“ Enzym scheinbar vollkommen in Lösung ist und darum bereits zugleich mit dem ersten Saftanteil abgetrennt wird.

Dessenungeachtet bestehen die übrigen experimentellen Gründe fort, auf denen nicht nur der Zweifel an der Existenz freier Zymase in der Zelle, sondern auch die

¹ H. v. EULER und G. WESTLING, Diese Zs. Bd. 140, S. 164 bis 176 [1924].

² H. SOBOTKA, Diese Zs. Bd. 134, S. 1 bis 21 [1923/24].

³ H. v. EULER und G. WESTLING, a. a. O., S. 166.

⁴) „Die Zymasegärung“ 1903, S. 88 bis 92.

Auffassung fußt, daß kein prinzipieller Unterschied zwischen der Gärung frischer und getrockneter Hefe besteht. Abgesehen von den Erfahrungen mit der Induktionsdauer der verschiedenartig getrockneten Hefen, sei auf das aufschlußreiche Verhalten zerriebener Trockenhefe hingewiesen, deren Gärkraft durch die Zerstörung der Zellen eindeutig geschädigt wird². Daß die Trockenhefe bei der Quellung nicht in allen Fällen mit der Wiederaufnahme ihres Stoffwechsels ihre Fortpflanzungsfähigkeit sogleich in experimentell wahrnehmbarem Umfange wieder ausübt, ist kein [93] Widerspruch zu den Erfahrungen der Biologie an lebenden Zellen.

Um eine mißverständlichen Deutung meiner Ausführungen über die Wirkung von Zellgiften auf trockene Hefezellen¹⁾ zu vermeiden, sei bemerkt, daß der direkte Vergleich der hemmenden Wirkung gleicher Mengen Narkoticum, z. B. Phenol²⁾ auf 1 g Trockenhefe und auf 1 g oder 0,25 g Frischhefe (von einem durchschnittlichen Trockengehalt von 25 %) unstatthaft erscheint, worauf schon seinerzeit hingewiesen wurde. EULER bemerkt mit Recht auf S. 169 der erwähnten Arbeit, daß die Trockenhefezellen wohl nicht durch „kleinere Permeabilität der äußeren Schicht“ geschützt sind. Wenn man nun annimmt, daß das Narkoticum seine Wirkung durch Sorption an oder Reaktion mit den Zellbestandteilen ausübt, so muß man EULER beistimmen, daß der zu erwartende „Unterschied in der Verteilung des Phenols zwischen Zellen und Lösung kaum zu einer höheren Giftkonzentration in der Trockenhefe führen“ kann, wohl aber unter sonst gleichen Bedingungen angesichts der viel größeren Trockensubstanzmenge in seinen Versuchen zu einer viel geringeren Giftkonzentration und darum zu schwächerer Gärungshemmung. Ein Blick auf die Eulerschen Zahlen zeigt bei Anwendung von

0,02 g Phenol auf 1 g Trockenhefe eine durchschnittliche Hemmung um etwa $\frac{1}{4}$,
 0,05 g „ „ 1 g Trockenhefe eine solche von 60 bzw. 20 und 3 %,
 0,05 g „ „ 1 g frische Hefe (etwa 0,25 g Trockensubstanz) um etwa $\frac{1}{3}$,
 0,05 g „ „ 0,25 g frische Hefe (etwa 0,0625 g Trockensubstanz) um $\frac{1}{6}$ gegenüber den entsprechenden Kontrollversuchen.

Diese graduellen Unterschiede der hemmenden Wirkung sind leicht und hinreichend mit den von 2 bis 80 % der Trockensubstanz wechselnden Phenolmengen erklärbar.

Daß auch bei den Versuchen, die alkoholische Gärung durch Zusatz von Formiat zu beschleunigen, die Trockenhefe zurückzustehen [94] scheint³⁾, mag seinen Grund ebenfalls darin haben, daß 1 g frischer Hefe mit 2 g getrockneter verglichen wird. Auch in dieser Versuchsserie wird, bei Annahme einer gleichmäßigen Verteilung des Formiates auf die Zellen, der lebenden Zelle etwa die 8fache Menge des Reagens dargeboten.

M. E. lassen sich aus solchen Zahlen keine Schlüsse auf die geringere Empfindlichkeit des Gärvermögens von Trockenhefe gegen verschiedene Reagenzien und somit auf die Verschiedenartigkeit ihres zymatischen Systems ziehen.

New York, den 17. März 1925.

² H. SOBOTKA, a. a. O. 2, und zwar S. 5 u. 21.

¹⁾ A. a. O., S. 6.

²⁾ H. v. EULER und G. WESTLING, a. a. O., und zwar S. 167 bis 169.

³⁾ A. a. O., S. 173 f.

73. EINFLUSS DER ACIDITÄT BEI EINWIRKUNG VON HEFE-AUSZÜGEN AUF KONZ. TRAUBENZUCKERLÖSUNGEN.

Von RICHARD KUHN und GEORG ERNST v. GRUNDHERR.

(Aus dem Chemischen Laboratorium der Bayerischen Akademie der Wissenschaften in München.)

(Eingegangen am 8. September 1924.)

Das synthetische Wirkungsvermögen der Enzyme ist von A. CROFT HILL¹ am Beispiel der Einwirkung von Hefe-Auszügen auf Glucose entdeckt worden. Die Natur des gebildeten Disaccharids ist aber noch umstritten. Ursprünglich glaubte CROFT HILL, daß das Reaktionsprodukt Malzzucker sei. Wir halten seine diesbezügliche Schlußfolgerung nicht nur mit Rücksicht auf die Isolierung von Maltosazon, sondern auch im Hinblick auf die Übereinstimmung der Reduktions- und Drehungswerte, die sich von Glucose einerseits, von Maltose andererseits ausgehend ergeben, für überzeugend. Nach O. EMMERLING² soll dagegen kein Malzzucker, sondern Isomaltose gebildet werden, und in einer späteren Mitteilung spricht sich A. CROFT HILL³ für die gleichzeitige Entstehung zweier Disaccharide, Maltose und Rever-tose, aus.

Wir haben die Versuche CROFT HILLS von neuem in Angriff genommen in der Absicht, die präparative Methodik durch Berücksichtigung der von R. WILLSTÄTTER⁴ bei der Darstellung von Maltase-Lösungen aus Frisch-Hefe gemachten Erfahrungen zu verbessern und unsere Kenntnisse in kinetischer Hinsicht durch Berücksichtigung der Wasserstoffzahl im Sinne von S. P. L. SOERENSEN⁵ zu vertiefen.

Zur Lösung der eingangs erwähnten Widersprüche glauben wir durch die Feststellung beitragen zu können, daß bei wechselnder Acidität zwei Maxima für die Geschwindigkeit der Reduktionsabnahmen zu beobachten sind. Mit Auszügen aus Löwenbräu- und Sinner-Hefe fanden wir ein Maximum zwischen p_H 4 und p_H 6, gefolgt von einem Minimum bei p_H 6,5 bis 6,8 und einem zweiten Optimum bei p_H 7,3 bis 7,5 (Abb. 1). Die starke p_H -Abhängigkeit der Reduktionsabnahmen macht es verständlich, daß die von früheren Forschern benützten Hefe-Auszüge, die gegen Lackmus neutral reagierten, bald das eine, bald das andere Disaccharid in über-

¹ Soc. 73, 634 [1898].

² B. 34, 600, 3810 [1901].

³ Soc. 83, 578 [1903].

⁴ R. WILLSTÄTTER, G. OPPENHEIMER und W. STEIBELT, II. 110, 232 [1920] (Abb. 61).

⁵ Bio. Z. 21, 131, 279 [1909].

wiegender Menge geliefert haben. Denn nach unserer Überzeugung handelt es sich um die Wirkungen mindestens zweier verschiedener Fermente, welche die Bildung verschiedener Reaktionsprodukte bewirken. Für die Unabhängigkeit beider Wirkungen scheint uns vor allem das Verhalten einer von der Zuckerraffinerie Frankenthal bezogenen Betriebshefe zu sprechen. Die aus ihr bereiteten Auszüge lassen nur ein p_H -Optimum, und zwar in der Nähe von p_H 5, erkennen. Die in spurenweise alkalischer Lösung am besten wirkende Enzymkomponente scheint dieser Hefe abzugehen (Abb. 2).

Die Ausbeuten an Disaccharid sind nicht nur von Hefe zu Hefe ungemein verschieden, sondern sie hängen auch von der Konzentration der angewandten Glucoselösungen in hohem Maße ab. In der Nähe von p_H 5 verläuft die Synthese in 40proz. Lösung am schnellsten.

[1853]

Beschreibung der Versuche.

I. Ausführung der Versuche.

Die Hefe-Auszüge wurden in der Regel aus gewaschener, abgepreßter Frisch-Hefe mit der 5fachen Menge Wasser, dem 5 % Toluol zugesetzt wurden, unter sorgfältigem Neutralisieren mit 2proz. Ammoniak bereitet. Die Extraktionsdauer betrug jeweils 24 Stunden. Die Konzentrationsangaben bei den folgenden Versuchen bedeuten g Traubenzucker (KAHLBAUM, ger.) auf 100 ccm Hefe-Auszug + Phosphat-Gemisch. Die p_H -Werte wurden colorimetrisch geschätzt.

Beispiel für einen 40proz. Ansatz mit Grünwinkler Verbandshefe (Sinner A.-G.) bei $p_H = 7.4$: 40 g Glucose, 40 ccm Wasser, 40 ccm 20proz. Hefe-Auszug, 5 ccm $\frac{m}{15}$ -prim.-Kaliumphosphat, 15 ccm $\frac{m}{15}$ -sek.-Natriumphosphat, 10 ccm Toluol.

Zur Bestimmung der Reduktionsabnahmen bedienen wir uns des Hypodit-Verfahrens von R. WILLSTÄTTER und G. SCHUDEL.¹

Dem Reaktionsgemisch werden Proben von 5 ccm entnommen und mit 5 ccm gesättigter Sublimat-Lösung (gelegentlich 10 ccm 10proz. Kaolin-Suspension) und 10 ccm Wasser versetzt. Man filtriert in 100-ccm-Meßkölbchen und benutzt 5 ccm bzw. die etwa 0,1 g Traubenzucker enthaltende Menge der Lösung zur Messung des Jodverbrauches. Die Genauigkeit des Verfahrens beträgt, wenn man für 100proz. Überschuß des Oxydationsmittels sorgt und die zur Neutralisation der zugesetzten Phosphate nötige Alkalimenge beachtet, $\pm 0,05$ ccm $\frac{n}{10}$ -Jod, entsprechend $\pm 0,5$ % des gesamten Reduktionsvermögens.

Im angeführten Beispiel wurden unmittelbar nach Ansatz des Versuches 12,55 ccm, nach 10tägigem Stehen bei Zimmertemperatur 11,91 ccm $\frac{n}{10}$ -Jod verbraucht. Daraus berechnet sich eine Abnahme der Aldehydgruppen um 5,1 %, was einer Disaccharid-Synthese von 10,2 % entspricht. Die Anwesenheit des Phosphats scheint auf die Reduktionsabnahmen ohne Einfluß zu sein. Bei übereinstimmender Wasserstoffzahl ($p_H = 4,8$ bis 5,0) erhält man mit verd. Essigsäure und mit prim. Kaliumphosphat in gleichen Zeiten nahezu gleiche Abnahmen des Reduktionsvermögens. Durch 4stündige Hydrolyse mit 0,5 n-Schwefelsäure im Dampfbade läßt sich der Anfangswert des Jodverbrauches wieder erreichen:

5 ccm eines 20fach verdünnten, 8 Tage alten Ansatzes mit Sinner-Hefe (40 % Glucose) verbrauchten 8,68 ccm, nach der Hydrolyse 9,20 ccm $\frac{n}{10}$ -Jod, während der Reduktionswert zu Beginn des Versuches 9,23 ccm derselben Jod-Lösung entsprach.

¹ B. 51, 780 [1918].

II. Einfluß der Acidität und der Zuckerkonzentration.

Sinner- und Löwenbräuhefe gaben bei 8- bzw. 7-tägiger Versuchsdauer (20 bis 25 °) die in Abb. 1 dargestellten Reduktionsabnahmen. $p_H = 2,5$ wurde mit einem Gemisch von prim. Phosphat und freier Phosphorsäure, p_H 3,9 mit verd. Essigsäure, p_H 4,5 mit prim., p_H 8,5 mit sek. Phosphat eingestellt. Die bei $p_H = 4$ bis 5 und bei $p_H = 7,3$ beobachteten Reduktionsabnahmen verhalten sich in beiden Fällen annähernd wie 7:5. Dieses Verhältnis gilt jedoch nicht allgemein. Ein Neutralautolysat einer 4 Jahre alten getrockneten Probe von Löwenbräu-Hefe lieferte uns bei 24stündiger Einwirkung auf 50proz. Glucose-Lösungen bei $p_H = 6,5$ 9,5 % Synthese, $p_H = 6,8$ 0,0 % Synthese, $p_H = 7,1$ 0,7 % Synthese.

Zu dem mit einem Auszug aus Frankenthaler Hefe ausgeführten Versuch der Abb. 2 dienten die nämlichen Phosphat-Gemische; $p_H = 5$ bezieht sich auf verd. Essigsäure.

[1854]

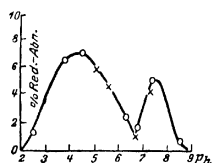


Abb. 1.

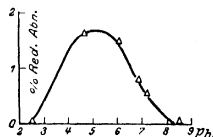


Abb. 2.

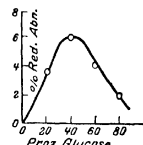


Abb. 3.

Nicht nur in bezug auf die Geschwindigkeit der Synthese, sondern auch in bezug auf das Ausmaß derselben bestehen zwischen den einzelnen Hefen bedeutende Unterschiede. Den von A. CROFT HILL angegebenen Endwert von 15 % erreichten wir wiederholt schon nach 8-tägiger Versuchsdauer (verschiedene Lieferungen von Sinner- und Löwenbräu-Hefe). Eine Münchener Bäckerhefe unbekannter Herkunft bewirkte sogar in 24 Stunden Reduktionsabnahmen, die 23,1 und 22,8 % Disaccharid-Bildung entsprachen. Die aus den Angaben O. EMMERLINGS berechenbaren Synthesen von bis weit über 40 % haben wir nicht erreicht.

Der Einfluß der Zucker-Konzentration, wie er in Abb. 3 dargestellt ist, bezieht sich nicht auf Gleichgewichtswerte. In 40proz. Lösung ist vor allem die Geschwindigkeit der Synthese am größten. Wie die nachstehende Tabelle zeigt, sind die Reduktionsabnahmen in 20- und 80proz. Lösung den Einwirkungsauern noch annähernd proportional, während sie in 40proz. Lösung zwischen dem 3. und 6. Tage nur noch von 5,6 auf 6,4 % ansteigen.

Glucose	Reduktionsabnahme	
	nach 3 Tagen	nach 6 Tagen
20 %	1,9 %	3,5 %
40 %	5,6 %	6,4 %
60 %	1,8 %	3,1 %
80 %	1,3 %	2,7 %

74. ZUR KENNTNIS DES TRICHLOR- UND TRIBROM-ÄTHYLALKOHOLS*.

Von **RICHARD WILLSTÄTTER** und **WALTHER DUISBERG**.

(Aus dem Chemischen Laboratorium der Bayerischen Akademie der Wissenschaften in München.)

(Eingegangen am 11. September 1923.)

Furfurol und Chloralhydrat sind die ersten Beispiele gewesen, an denen C. J. LINTNER, H. J. VON LIEBIG und H. LÜERS¹ die Methode der phytochemischen Reduktion entdeckt haben, die seitdem in den Händen von C. NEUBERG² und seinen Schülern zu großer und vielseitiger Bedeutung gelangt ist. Diese moderne, feine Methode der Reduktion von Carbonylverbindungen ist eigentlich die älteste Reduktionsmethode der organischen Chemie; ist sie doch das Verfahren für die Reduktion von Indigoblau in der Jahrtausende alten Gärküpe.

Bei Versuchen mit dieser Methode, um den noch wenig untersuchten Trichloralkohol anzuwenden und den noch unbekannten Tribromalkohol darzustellen, begegneten wir der Aufgabe, die Gärung, ohne welche die Hefe das Bromal nicht zu reduzieren vermag, im Gang zu halten bei Gegenwart eines so ausgesprochenen Hefegiftes, wie es der gebromte Aldehyd ist. Diese Schwierigkeit ist so behoben worden, daß wir den Tribromalkohol in bedeutender Ausbeute gewannen. Allerdings leidet diese infolge einer Nebenerscheinung; die Reduktion geht nämlich weiter, auch Dibromalkohol tritt in nennenswerter Menge auf, möglicherweise auch Monobromalkohol, den wir indessen nicht isoliert haben.

Reduktion von Bromal.

Die Bierhefe ist gegen die Bromverbindungen so empfindlich, daß es nötig ist und doch nicht genügt, Bromal in den Gäransatz sehr langsam einzuführen. Die

* Der Tribrom-äthylalkohol ist in Erwartung starker narkotischer Wirkung aufgesucht worden. Herr Privatdoz. Dr. F. Eichholtz in Elberfeld (D. Med. Wochenschr. 53, 710 [1927]) erkannte in ihm ein besonders für rectale Anwendung geeignetes Narkosemittel. Es ist unter den Bezeichnungen „E 107“ und „Avertin“ zur Anwendung gelangt.

¹ C. J. LINTNER und H. J. V. LIEBIG, H. **72**, 449 [1911]; C. J. LINTNER und H. LÜERS, H. **88**, 122 [1913].

² C. NEUBERG und J. KERB, B. **46**, 2225 [1913] und zahlreiche Abhandlungen aus den folgenden Jahren in der Biochem. Zeitschrift.

Reduktion gelang nur dann, wenn die Konzentration von Bromalhydrat mitsamt dem entstehenden gebromten Alkohol unter 0,2% gehalten war.

Die Lösung von 6 kg Zucker in 95 l Wasser brachten wir mit 2 kg abgepreßter untergäriger Hefe in lebhafte Gärung; sobald sie in Gang gekommen, ließen wir unter gelindem Rühren während 10 Stunden das Bromal gleichmäßig eintropfen, nämlich 120 g Bromalhydrat, gelöst in kohlensäurehaltigem Wasser (5 l), worin die Verbindung weniger leicht zersetzlich ist als in reinem Wasser. Am zweiten Tage, als die Gärung anfang, träger zu werden, wurde [2284] sie durch Zusatz von einem weiteren kg Zucker belebt. So gelang es, die Hefe 4 Tage in gutem Vergären zu halten. Nach einigen weiteren Tagen wurde unter Zusatz von Kieselgur die Hefe abgesaugt und der Filtrerrückstand mit Äther gut ausgewaschen, andererseits das Filtrat 3mal mit Äther ausgeschüttelt. Die mit Wasser zur Beseitigung von Bromalhydrat oftmals gewaschene Ätherlösung hinterließ beim Abdampfen, gegen Ende im Vakuum, einen Rückstand, den man am besten nur bis zum Übergehen der ersten sofort krystallisierten Anteile von Tribrom-äthylalkohol unter vermindertem Druck destillierte. Der beim Erkalten erstarrende Rückstand ergab beim Umkrystallisieren aus Petroläther eine Ausbeute von 33,6 g Tribromalkohol (29,5% vom angewandten Bromal).

Der Vorlauf der fraktionierten Destillation (bis gegen 90° unter 11 mm) enthielt Dibrom-äthylalkohol, dem in den ersten Anteilen Monobrom-äthylalkohol beigemischt zu sein schien, während er in den höher siedenden (von etwa 78° an) mit viel Tribrom-alkohol vermischt war. Die fraktionierte Destillation im Vakuum lieferte den Dibrom-alkohol genügend einheitlich zur Identifizierung, aber (gemäß den gefundenen Werten) nicht analysenrein.

0,1699 g Sbst. (1. Darst.): 0,0815 g CO₂, 0,0332 g H₂O. — 0,1650 g Sbst. (2. Darst.): 0,2097 g AgBr.

C₂H₄OBr₂. Ber. C 11,78, H 1,96, Br 78,41. Gef. C 13,00, H 2,18, Br 77,30.

Den Dibrom-äthylalkohol hat E. DEMOLE³ als dicke, zuckersüß schmeckende Flüssigkeit vom Siedepunkt 179 bis 181° und $d_4^{20} = 2,35$ beschrieben. Das vorliegende Präparat destillierte bei 70 bis 72° (unter 10 bis 11 mm), besitzt $d_4^{20} = 2,33$ und ist in heißem Wasser mäßig, in kaltem schwer löslich.

Sein Urethan bildet Prismen vom Schmp. 90 bis 91°, die in Äther und in heißem Wasser leicht, in kaltem nur zu etwa 0,6% löslich sind.

0,1708 g Sbst.: 0,2628 g AgBr. — C₃H₇O₂NBr₂. Ber. Br 64,75. Gef. Br 65,48.

Tribrom-äthylalkohol, CBr₃ · CH₂ · OH.

Der Tribrom-alkohol krystallisiert in Prismen vom Schmp. 80° und siedet unter 10 bis 11 mm bei 92 bis 94°. Er ist in Alkohol und Äther sehr leicht, in Benzol leicht, in Petroläther warm leicht, kalt schwer löslich, in Wasser in der Kälte sehr schwer, in der Hitze mäßig löslich. Beim Erwärmen mit Natronlauge wird er unter Entbindung von Kohlenoxyd zersetzt.

³ B. 9, 45 [1876], und zwar S. 50.

0,1753 g Sbst.: 0,0557 g CO₂, 0,0244 g H₂O. — 0,1782 g Sbst.: 0,0568 g CO₂, 0,0196 g H₂O. — 0,1419 g Sbst.: 0,2873 g AgBr. — 0,1441 g Sbst.: 0,2880 g AgBr.

C₂H₃OBr₃. Ber. C 8,49, H 1,06, Br 84,79. Gef. C 8,67, 8,70, H 1,56, 1,23, Br 86,16, 85,05.

Das Tribrom-urethan, aus dem Alkohol mit Harnstoffchlorid gewonnen, bildet Prismen vom Schmp. 86 bis 87°, die in Alkohol und Äther sehr leicht, in kaltem Wasser mäßig löslich sind. 3,774 mg Sbst.: 0,156 ccm N (27°, 757 mm).

C₃H₄O₂NBr₃. Ber. N 4,30. Gef. N 4,68.

Zur Darstellung des Trichlor-äthylalkohols.

Da es uns gelang, bei der Reduktion des Chlorals nach dem Verfahren von C. J. LINTNER und H. LÜERS die Ausbeute auf 70 % zu steigern, so beruht die Bildung des Trichlor-alkohols nicht auf Disproportionierung des angewandten Aldehyds, sondern auf Wasserstoff-Übertragung [2285] aus dem Zuckerzerfall, wie es C. NEUBERG⁴ schon aus den hohen Ausbeuten bei phytochemischen Reduktionen, aus der Bildung optisch-aktiver Alkohole und aus dem Gelingen der gleichartigen Reduktion von Ketonen gefolgert hat.

Der Gäransatz bestand aus 600 g Zucker in 5 l Wasser mit 100 g (abgepreßter) Bierhefe; dazu ließen wir die Lösung von 120 g Dinatriumphosphat und, als die Gärung lebhaft war, 40 g Chloralhydrat in 1/2 l Wasser während 3/4 Stunden eintropfen. Es dauerte 4 Tage, bis die Gärung bei gewöhnlicher Temperatur zum Stillstand kam, zu gleicher Zeit war das Chloral aus der Lösung vollständig verschwunden. Wir prüfen darauf⁵, indem wir 10 ccm der Flüssigkeit mit 2 ccm verd. Natronlauge versetzen und durch eine rasche Wasserdampf-Destillation das aus vorhandenem Chloral gebildete Chloroform übertreiben. Das Destillat wird mit einigen Tropfen 3proz. Resorcinlösung auf 50° erwärmt und mit 2 ccm Natronlauge versetzt (Probe von SCHWARZ⁶). Man sieht in einer Reihe solcher Proben im Verlaufe der Reduktion die Rotfärbung an Intensität abnehmen.

Nach der Gärung trennt man von der Hefe ab und isoliert aus der mit Kieselgur geklärten Lösung den Trichlor-alkohol, der in Wasser beträchtlich löslich ist, durch Aussalzen und erschöpfendes Ausäthern.

Die p-Nitrobenzoylverbindung entsteht bei Einwirkung des Säurechlorids auf die wäßrige Lösung von Trichlor-alkohol, wobei durch vorsichtige Zugabe von 10proz. Natronlauge unter Schütteln die Reaktion schwach alkalisch gehalten wird. Prismen, domatisch begrenzt, vom Schmp. 71°, sehr leicht löslich in Äther und Benzol, mäßig in Alkohol.

0,1468 g Sbst.: 0,2156 g AgCl. — 0,1614 g Sbst.: 0,2340 g AgCl. — 0,1794 g Sbst.: 7,8 ccm N (13,5°, 710,5 mm).

C₉H₆O₄NCl₃. Ber. N 4,60, Cl 35,68. Gef. N 4,84, Cl 36,33, 35,87.

p-Amino-benzoesäure-trichloräthylester. Die Reduktion der Nitroverbindung mit Schwefelwasserstoff und anderen Mitteln führt leicht zum Äthylester der Amino-benzoesäure. Die Chloratome werden geschont, wenn die Reduktion mit der berechneten Menge Ammoniumsulfid in alkoholischer Lösung langsam, nämlich bei 25 bis 27°, ausgeführt wird. Der Trichlor-ester, sehr leicht löslich in Äther und Alkohol, mäßig löslich in Petroläther, krystallisiert in feinen,

⁴ C. NEUBERG und F. F. NORD, B. 52, 2237 [1919], und zwar besonders S. 2241.

⁵ Vgl. die Aufsuchung von Chloralhydrat in Leichenteilen nach H. WEFERS BETTING und W. P. H. VAN DEN DRIESSEN MAREEUW, C. 1906, I, 1906.

⁶ Fr. 27, 668 [1888].

seidenglänzenden Nadelchen vom Schmp. 87° . Er zeigt keine bemerkenswerten physiologischen Eigenschaften, seine anästhesierende Wirkung ist sehr gering.

0,1799 g Sbst.: 8,7 ccm N (17° , 710 mm). — 0,1464 g Sbst.: 0,2333 g AgCl.

$C_9H_8O_2NCl_3$. Ber. N 5,22, Cl 39,65. Gef. N 5,30, Cl 39,42.

Carbamidsäure-trichloräthylester entsteht aus äquivalenten Mengen von Harnstoffchlorid⁷ und Trichlor-alkohol in trockenem Äther und krystallisiert in Nadeln vom Schmp. 64 bis 65° .

0,1797 g Sbst.: 12,25 ccm N (23° , 720 mm). — 0,1662 g Sbst.: 0,3700 g AgCl.

$C_3H_4O_2NCl_3$. Ber. N 7,29, Cl 55,28. Gef. N 7,39, Cl 55,07.

[2286] Das Trichlor-urethan ist in etwa 100 Thl.* kalten Wassers löslich, leicht in heißem, in Alkohol, Äther und Chloroform sehr leicht, in Benzol leicht, in Petroläther sehr schwer löslich.

Nach der pharmakologischen und klinischen Prüfung⁸, für die wir Herrn Geheimrat Prof. W. STRAUB und Herrn Prof. A. HAUPTMANN zu Dank verpflichtet sind, hat sich das Trichlor-urethan als ein gutes und harmloses Schlafmittel** erwiesen, bei dem die wirksamen und die toxischen Dosen weit auseinander liegen.

⁷ Mit überschüssigem Harnstoffchlorid wird der Allophansäure-trichloräthylester gebildet, der in Prismen von rhombischem Habitus krystallisiert; Schmp. 182 bis 183° . Er ist in kaltem Wasser und in Äther schwer, in Alkohol leicht, in Essigester kalt schwer, warm leicht löslich.

3,700 mg Sbst.: 0,387 ccm N (25° , 747 mm). — 4,058 mg Sbst.: 7,37 mg AgCl.

$C_4H_5O_2N_2Cl_3$. Ber. N 11,89, Cl 45,22. Gef. N 11,75, Cl 44,92.

* Im Original steht infolge Druckfehlers: „in etwa 10 Thl.“.

⁸ R. WILLSTÄTTER, W. STRAUB und A. HAUPTMANN, Münch. med. Wochenschr. **69**, 1651 [1922]; C. **1923**, I, 1166.

** Es ist unter dem Namen „Voluntal“ als Hypnoticum eingeführt worden.

Abschnitt VIII.

**ÜBER SPEZIFITÄT
DER ENZYME, BESONDERS DER CARBOHYDRASEN; ÜBER EMULSIN.**

75. ÜBER DIE SPEZIFISCHE NATUR VON SACCHARASE UND RAFFINASE.

Von **RICHARD WILLSTÄTTER** und **RICHARD KUHN**.

(Mitteilung aus dem Chemischen Laboratorium der Bayerischen Akademie der Wissenschaften in München.)

(Mit 1 Abbildung.)

(Der Redaktion zugegangen am 29. April 1921.)

Bei der Darstellung von Hefeauszügen und von Invertin sollte eine der ersten Aufgaben die Kennzeichnung der Lösungen und Präparate in enzymatischer Hinsicht sein, also die Untersuchung, welches Schicksal die zuckerspaltenden Enzyme der Hefe neben der Saccharase bei der Bildung von Lösungen, von Adsorbaten, von Elutionen haben und welche von diesen Enzymen in dem sog. Invertin noch enthalten sind. Diese bisher unbeantwortete Frage hängt mit einer zweiten ungelösten Frage eng zusammen. Es ist unbestimmt, welche enzymatischen Wirkungen dem Rohrzucker hydrolysierenden Enzym sonst noch zukommen und welche Fructosidsplaltungen anderen spezifischen Hefeenzymen zuzuschreiben sind. Da Invertin namentlich für Raffinose starkes Spaltungsvermögen zeigt, nach E. BOURQUELOT und M. BRIDEL¹ mehr als für Gentianose, Stachyose u. a., so untersuchen wir fürs erste, ob Raffinose von Saccharase selbst oder von einem spezifischen Enzym hydrolysiert wird.

Es wird bisher zumeist angenommen, daß die Hydrolyse von Raffinose und Saccharose von demselben Enzym bewirkt [**181**] werde; E. FISCHER²), A. BAU³), E. BOURQUELOT³), H. F. ARMSTRONG⁴), C. S. HUDSON⁵) vertraten diese Auffassung. Sie

¹ Compt. rend. Bd. 152, S. 1060 [1911].

²) E. FISCHER und W. NIEBEL, Sitzungsber. d. preuß. Akad. 1896, S. 73; E. FISCHER, Diese Zeitschr. Bd. 26, S. 60 [1898].

³) Wochenschr. f. Brauerei Bd. 17, S. 698 [1900].

³) Journ. Pharm. et Chim. (6) Bd. 16, S. 578 [1902]; E. BOURQUELOT und M. BRIDEL, Compt. rend. Bd. 140, S. 361 [1906] und Bd. 152, S. 1080 [1911].

⁴) H. F. ARMSTRONG und W. H. GLOVER, Proc. Roy. Soc., B, Bd. 80, S. 312 [1908]; siehe auch E. F. ARMSTRONG, The simple Carbohydrates and the Glucosides, 3. Aufl., London 1919, S. 111.

⁵) Journ. Am. Chem. Soc. Bd. 36, S. 1566 [1914]; C. S. HUDSON und T. S. HARDING, Journ. Am. Chem. Soc. Bd. 37, S. 2103 [1915].

gründet sich darauf, daß die Saccharose ein Bestandteil des Raffinosemoleküls ist. Damit lassen sich aber Beobachtungen über tierisches Invertin nur unter der Voraussetzung in Einklang bringen, daß es verschiedene Invertine gibt. Nach W. PAUTZ und J. VOGEL,⁶ und E. FISCHER und W. NIEBEL,⁷ wird durch den Dünndarm des Hundes und des Pferdes die Raffinose nicht gespalten. „Das Rohrzucker spaltende Enzym des Dünndarms ist also“ — nach E. FISCHER und W. NIEBEL, — „zweifellos mit dem Invertin der Hefe nicht identisch.“ Für diese Folgerung entfällt die Stütze, wenn sich die Hydrolyse von Rohrzucker und Raffinose auf verschiedene Enzyme zurückführen läßt.

Es genügt aber nicht, mit E. FISCHER in verschiedenen Organismen verschiedene Invertine und verschiedene Maltasen anzunehmen, auch mit dem Vorkommen verschiedener Hefeinvertine und verschiedener Raffinasen in Hefen müßte man rechnen. P. LINDNER⁸ hat nämlich gefunden, daß *Monilia candida* Hansen und eine gewisse Hefe (Nr. 602 aus Danziger Jopenbier) Rohrzucker vergärt, Raffinose aber unverseht läßt, daß andererseits *Schizosaccharomyces octosporus* Beijerinck und Hefe Nr. 37 (aus einem sizilianischen Traubenmost) Raffinose, aber nicht Rohrzucker vergärt. [182] Zu anderen Anschauungen kam H. BIERRY¹⁾ in seinen Untersuchungen über die zuckerspaltenden Enzyme wirbelloser Tiere. Er nimmt neben dem Rohrzucker spaltenden Invertin ein auf alle d-Fructoside, also auf Stachyose, Gentianose, Raffinose und auch auf Rohrzucker wirkendes Enzym, die Lävulopolyase, an. Es soll sich nicht um ein besonderes Ferment, sondern „um eine Species derselben Gattung Invertin“ handeln, „weil in allen Fällen, wo wir einen auf die genannten Polyosen aktiven Verdauungssaft angetroffen haben, derselbe auch Saccharose zu invertieren vermochte.“ Diese Anschauung wird indessen den Angaben P. LINDNERS über *Schizosaccharomyces octosporus* und Hefe Nr. 370 nicht gerecht und läßt auch die Mitteilung von L. MARINO und G. FIORENTINO²⁾ unberücksichtigt, daß von den Enzymen des Malzes Raffinose ganz abgebaut (also über Melibiose hinweg), Rohrzucker aber nicht angegriffen wird.

Um die Wirkung des Invertins auf die beiden Zucker zu vergleichen, ermitteln wir Vergleichszeitwerte für Saccharase und Raffinase unter den Bedingungen der Maltasebestimmung von R. WILLSTÄTTER und W. STEIBELT³⁾. Dieselbe Enzymmenge im nämlichen Volumen Lösung wirkt bei 30° auf äquivalente Mengen der Zucker ein, mit der Besonderheit, daß für jede einzelne Hydrolyse die optimale Wasserstoffzahl eingestellt wird. Für die Raffinosespaltung finden wir das Wirkungsoptimum wie für die Rohrzuckerhydrolyse bei $p_H = 4$ bis 5. Eine Anzahl von Invertinpräparaten, deren Reinheitsgrade z. B. durch die Zeitwerte 4,8 bis 0,86 nach C. O'SULLIVAN und

⁶ Zeitschr. f. Biologie Bd. 32, S. 304 [1895].

⁷ Sitzungsber. d. preuß. Akad. 1896, S. 73.

⁸ Wochenschr. f. Brauerei Bd. 17, S. 713 [1900].

¹⁾ Compt. rend. Bd. 148, S. 949 [1909]; Biochem. Zeitschr. Bd. 44, S. 415, 426, 446 [1912].

²⁾ Gazz. chim. ital. Bd. 36, II, S. 395, und zwar S. 409 [1906].

³⁾ Diese Zeitschr. Bd. 111, S. 157, und zwar S. 169 [1920] (Abb. 62).

F. W. TOMPSON und nach H. v. EULER ausgedrückt werden, ergeben für den Quotienten

$$\frac{\text{Zeitwert für Raffinase}}{\text{Zeitwert für Saccharase}}$$

genau übereinstimmende Werte, nämlich 11,3. Daraus folgt, daß Saccharase und Raffinase, wenn es sich um zwei Enzyme [183] handelt, in den Löslichkeitsverhältnissen, in der Beständigkeit und im Verhalten gegen Adsorptionsmittel die größte Ähnlichkeit zeigen und keine Handhabe zu irgend einer Fraktionierung bieten. Es steht damit wesentlich anders bei den übrigen zuckerspaltenden Enzymen. Zum Beispiel verschwindet Maltase aus neutralen Hefeauszügen nach einiger Zeit durch Zersetzung, während Melibiase dem Invertin durch eine große Reihe von Operationen zu folgen vermag und manchmal noch in Invertinpräparaten von hoher Reinheit enthalten ist.

Das Verhältnis der beiden enzymatischen Hydrolysen ist schon früher von H. E. ARMSTRONG und W. H. GLOVER¹ bestimmt worden. Ihre Arbeit, die eine andere Absicht verfolgt als die vorliegende Untersuchung, bringt nicht einen Vergleich der Wirkungsquotienten mit verschiedenem enzymatischen Material; sondern H. E. ARMSTRONG und GLOVER ließen nur eine nicht näher bestimmte Invertinlösung, noch ohne Berücksichtigung der Wasserstoffionenkonzentration, auf die beiden Zucker einwirken, um aus dem Verhältnis der Reaktionsgeschwindigkeiten wie aus der verschieden raschen Spaltung der Zucker durch Mineralsäuren Schlußfolgerungen auf die sterischen Verhältnisse im Zuckermolekül zu ziehen, von denen seine Hydrolyse abhängt. ARMSTRONG und GLOVER fanden mit käuflicher Raffinose das Verhältnis 1:3,8, mit gereinigter 1:5,4 für die Zeiten 50proz. Hydrolyse von Rohrzucker und Raffinose.

Mit den Zeitwertquotienten der Invertinpräparate vergleichen wir das Verhältnis der beiden enzymatischen Wirksamkeiten an Hefen selbst, und zwar an melibiasefreien, also obergärigen Hefen, da durch einen Gehalt an Melibiase die Bestimmung gestört würde. Zwei Brenneriehefen, die in ihrem Enzymgehalt weit differieren, eine dänische und eine österreichische, gaben fast den gleichen Quotienten, nämlich 5,1 und 5,4, also Werte, die sich vom Wirkungsverhältnis der Präparate wesentlich unterscheiden. Daraus allein wäre schon zu schließen, daß trotz der Übereinstimmung von Präparat zu Präparat Saccharase und Raffinase verschiedene Enzyme sind.

[184] Dies ergibt sich noch deutlicher beim Vergleich verschiedener Hefen, also nach derselben Methode, mit der R. WILLSTÄTTER und W. STEIBELT in einer voranstehenden Arbeit die Nichtidentität von Maltase und α -Glucosidase nachgewiesen haben. Die reine Brenneriehefe Rasse XII des Berliner Institutes für Gärungsgewerbe gab z. B. den Quotienten 12,3, in ihr ist also, auf dieselbe Menge Saccharase bezogen, fast 2,5mal weniger Raffinase enthalten als in den schon angeführten Oberhefen.

¹ Proc. Roy. Soc., Ser. B, Bd. 80, S. 312 [1908].

Die Spaltung des Rohrzuckers und der Raffinose ist also spezifischen Enzymen zuzuschreiben. Es wäre noch möglich, daß der Rohrzucker nicht durch Saccharase allein, sondern außerdem noch durch Raffinase hydrolysiert würde, also von einer Lävilopolyase im Sinne von BIERRY, allein das Vorkommen von Hefen, die Raffinose, aber nicht Rohrzucker vergären, macht diese Anschauung sehr unwahrscheinlich.

Da unsere besten Invertinpräparate (z. B. das Präparat Nr. 2 der Tab. 4 vom Zeitwert 0,86) auch andere höhere Zucker, z. B. Stachyose spalten, so wird durch vergleichende Bestimmungen der Wirkungsquotienten, z. B. der Raffinase und Stachyase, zu entscheiden sein, ob die Hydrolyse der höheren Fructoside ein spezifisches Enzym für jeden einzelnen Fall erfordert.

Die Kennzeichnung einer Hefe in enzymatischer Hinsicht ist durch die Vergleichszeitwerte ihrer wichtigsten enzymatischen Fähigkeiten gegeben, z. B.:

Zeitwert für:	Maltase	α -Glucosidase	Saccharase	Raffinase
Dänische Oberhefe (21. II. 21)	162	252	0,52	2,65
Berl. Hefe XII (26. II. 21)	227	225	1,26	15,6
Berl. Hefe M (26. I. 21)	13,100	∞	2,62	19,7

Das Verhältnis dieser Zeitwerte erlaubt natürlich keine Schlußfolgerung auf das Verhältnis der Mengen der entsprechenden Enzyme. Aber da die Enzyme, wie aus den bekannten Reaktionsgeschwindigkeiten hervorgeht, in weit höherem Maße [185] spezifische Reagentien für den Polyosenabbau sind als die Mineralsäuren, so werden keine so großen Unterschiede zwischen Menge und Wirkung auf verschiedene Zucker vorkommen wie bei den Säuren. Nach den Untersuchungen von E. F. ARMSTRONG und R. J. CALDWELL¹ über „The sucroclastic action of acids as contrasted with that of enzymes“ wird die relative Leichtigkeit, mit der die Spaltung durch Säuren erfolgt, durch folgende Zahlen ausgedrückt:

1 für Lactose, 1,27 für Maltose, 0,17 für α -Methylglucosid, 1240 für Rohrzucker, 1040 für Raffinose.

Gleichen hydrolytischen Wirkungen auf die einzelnen Zucker werden nicht entfernt so verschiedene Konzentrationen der Enzyme wie der Mineralsäuren entsprechen.

Bestimmungsmethode.

Die Spaltung der Raffinose in Melibiose und Fructose verfolgen wir polarimetrisch. Gemäß den für die Bestimmung von Invertin und Maltase aufgestellten Bedingungen wird als Zeitwert die Anzahl Minuten ermittelt, welche 0,5 g Trockengewicht von Hefe oder Enzympräparat brauchen würden, um bei 30° und optimalem p_H in 25 cm 2,061 g $C_{18}H_{32}O_{16} \cdot 5 H_2O$ zu 50% zu spalten. Die vollständige Hydrolyse liefert 2,5proz. Fructoselösung. Die günstige Wasserstoffzahl ($= 4,5$) wird durch Zusatz von 1 cm 20proz. NaH_2PO_4 -Lösung eingestellt.

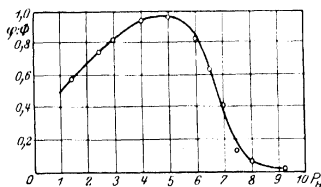
¹ Proc. Roy. Soc., Ser. B, Bd. 73, S. 526 [1904] und Bd. 74, S. 195 [1905].

Die Raffinose hatte uns teils Herr Prof. Dr. EDM. O. VON LIPP MANN in Halle a. S. und teils die Direktion der Zuckerraffinerie Hildesheim in freundlichster Weise zur Verfügung gestellt. Das Präparat gab in 8proz. Lösung übereinstimmend mit den Angaben der Literatur $[\alpha]_D^{20} = +104,4^\circ$. Im 2-dm-Rohr beträgt die Anfangsdrehung der Bestimmungslösung (nach Verdünnen wie im Versuche mit $\frac{1}{4}$ Vol. 2n-Sodalösung²⁾) $13,71^\circ$, nach der Spaltung in Melibiose + Fructose [186] $7,18^\circ$. Bei Verwendung von untergärigen Hefen und von Enzympräparaten aus ihnen kann die Melibiose der weiteren Hydrolyse durch die von E. FISCHER und P. LINDNER¹⁾ sowie von A. BAU²⁾ entdeckte Melibiase anheimfallen; für die vollkommene Aufspaltung in Fructose, Glucose und Galaktose berechnet sich der Endwert der Drehung auf $+1,70^\circ$.

Ein melibiasefreies Invertinpräparat vom Zeitwert 4 diente zur Bestimmung der geeigneten Wasserstoffionenkonzentration. Die folgende Tab. 1 zeigt, daß ein breites Gebiet von p_H 4 bis 5 optimal ist und daß der günstigste Punkt mit dem Optimum der Saccharasewirkung³⁾ praktisch zusammenfällt.

L. MICHAELIS und H. DAVIDSOHN⁴⁾ haben in ihrer exakten Untersuchung über „Die Wirkung der Wasserstoffionen auf das Invertin“ angenommen, „daß bei jeder der optimalen Wasserstoffzahl nicht entsprechenden Acidität nur ein Bruchteil des vorhandenen Ferments in wirksamer Form zugegen ist“.

Die Kurve, welche diesen Bruchteil ($\eta:\phi$) als Funktion von $-\log[H^+]$ darstellt, wird neuerdings von L. MICHAELIS und M. ROTHSTEIN⁵⁾ als Dissoziationsrestkurve einer Säure [187] betrachtet, die aus Invertin + 1 Mol. Saccharose besteht. Es wäre daher eine andere Abhängigkeit der Raffinosespaltung vom p_H sogar für den Fall zu erwarten, daß sie durch Saccharase selbst bewirkt wird, da ja die Dissoziationskonstanten der Verbindungen aus ein und demselben Enzym mit verschiedenen Substraten ungleich sein sollten. Die nebenstehende Abbildung zeigt, daß der logarithmische Parameter unserer Kurve etwa $-6,8$ beträgt, nahezu übereinstimmend mit den genauen Messungen von MICHAELIS, der für Saccharase $-6,7$ fand. Dagegen ist der langsame Abstieg der Kurve im stärker sauren Gebiet auffallend.



²⁾ Ebenso wurde die Bestimmungslösung für Saccharase zum Sistieren mit $\frac{1}{4}$ Vol. Soda versetzt; da in der voranstehenden Arbeit von WILSTÄTTER und STEIBELT mit $\frac{1}{2}$ Vol. Soda verdünnt wurde, sind die Drehungsabnahmen in den beiden Arbeiten nicht übereinstimmend.

¹⁾ Wochenschr. f. Brauerei Bd. 12, S. 959 [1895]; dieses Enzym hat allerdings E. FISCHER als identisch mit Maltase betrachtet (Diese Zeitschr. Bd. 26, S. 60, und zwar S. 80 [1898]).

²⁾ Wochenschr. f. Brauerei Bd. 12, S. 1062 [1895] und Bd. 20, S. 560 u. 575 [1903]; Chemikerzeitg. Bd. 19, S. 1873 [1895].

³⁾ S. P. J. SÖRENSEN, Biochem. Zeitschr. Bd. 21, S. 131, und zwar S. 256 [1900]; L. MICHAELIS und H. DAVIDSOHN, Biochem. Zeitschr. Bd. 35, S. 386 [1911].

⁴⁾ Biochem. Zeitschr. Bd. 35, S. 386 [1911].

⁵⁾ Biochem. Zeitschr. Bd. 110, S. 217 [1920].

Tabelle 1.
Wirkungsoptimum der Raffinase. (30°; Puffer: Sörensensche Standardlösungen.)

Puffer (2,5 ccm auf 25)	p_H (ange- nähert)	nach 90 Minuten		nach 120 Minuten	
		Drehungs- abnahme °	Spaltung %	Drehungs- abnahme °	Spaltung %
2,2 ccm 0,1 mol. Na-citrat + 7,8 ccm 0,1 n-HCl	1,5	3,09	47,5	3,69	56,6
3,5 ccm 0,1 mol. Na-citrat + 6,5 ccm 0,1 n-HCl	2,5	3,64	55,8	4,17	64,0
4,0 ccm 0,1 mol. Na-citrat + 6,0 ccm 0,1 n-HCl	3,0	3,84	58,9	4,46	68,4
5,6 ccm 0,1 mol. Na-citrat + 4,4 ccm 0,1 n-HCl	4,0	4,13	63,3	4,71	72,2
10 ccm $\frac{w}{k}$ Na-acetat + 5 ccm $\frac{w}{k}$ Essigsäure	5,0	4,18	64,1	4,83	74,0
1,2 ccm $\frac{1}{15}$ mol. Na_2HPO_4 + 8,8 ccm $\frac{1}{15}$ mol. KH_2PO_4	6,0	3,83	58,7	—	—
3 ccm $\frac{1}{15}$ mol. Na_2HPO_4 + 7 ccm $\frac{1}{15}$ mol. KH_2PO_4	6,5	3,29	50,5	3,91	60,0
6,2 ccm $\frac{1}{15}$ mol. Na_2HPO_4 + 3,8 ccm $\frac{1}{15}$ mol. KH_2PO_4	7,0	2,41	37,0	2,92	44,8
8,5 ccm $\frac{1}{15}$ mol. Na_2HPO_4 + 1,5 ccm $\frac{1}{15}$ mol. KH_2PO_4	7,5	0,94	14,4	1,26	19,4
9,4 ccm $\frac{1}{15}$ mol. Na_2HPO_4 + 0,6 ccm $\frac{1}{15}$ mol. KH_2PO_4	8,0	0,61	9,4	0,88	13,5
10 ccm 1% NH_3 + 0,3145 g NH_4Cl	9,2	—	—	0,07	(1,0)

[188] Auch in den anderen Voraussetzungen der Bestimmung gleichen sich Raffinase und Saccharase. Proportionalität von Reaktionsgeschwindigkeit und Enzymmenge trifft für die Spaltung der Raffinose in demselben Bereich von 1:40 zu wie nach H. v. EULER und O. SVANBERG¹ für die Rohrzuckerinversion.

Versuch 1. Die Enzymlösung war ein Auszug aus dänischer Brenneriehefe, die wir mit 2 Teilen Wasser unter Zusatz von Toluol $\frac{1}{2}$ Tage der Autolyse überließen. Das Filtrat wurde nach dem Klären mit Kaolin aufs Vierfache verdünnt. Es war frei von Melibiase, denn die Bestimmungslösung zeigte nach 18stündiger Wirkung bei 30° $\alpha = 7,32^\circ$, nach 28 Stunden $\alpha = 7,22^\circ$.

Versuch 2. Angewandt wurde die 0,1proz. Lösung eines Invertinpräparates (vom Zeitwert 4, Nr. 5 der Tab. 4) aus untergäriger Bierhefe (Löwenbräu München), das nach dem Adsorptionsverfahren von R. WILLSTÄTTER und F. RACKE gewonnen war. Das Präparat schien nichts mehr von der Melibiase der angewandten Hefe zu enthalten. Die Bestimmungslösung besaß nämlich bei $p_H = 4,5$ nach 24 Stunden $\alpha = 7,35^\circ$ und nach 30 Stunden $\alpha = 7,23^\circ$, in einer anderen Probe bei $p_H = 6,5$ nach 25 Stunden $\alpha = 7,23^\circ$.

Tabelle 2. Enzymkonzentration und Umsatz.

Nr.	Enzymmenge (ccm in 25)	Zeit	Drehungs- abnahme °	Spaltung %	Zeit	Drehungs- abnahme °	Spaltung
		Min.			Min.		%
1	0,25	400	1,62	24,8	600	2,28	34,9
	0,5	200	1,67	25,6	300	2,33	35,7
	1,0	100	1,67	25,6	150	2,37	36,3
	2,5	40	1,71	26,2	60	2,41	36,9
	5,0	20	1,71	26,2	30	2,41	36,9
	10,0	10	1,70	26,0	15	2,38	36,5
2	2,5	60	3,21	49,2	90	3,89	59,6
	5,0	30	3,15	48,3	45	3,86	59,2
	7,5	20	3,11	47,7	30	3,90	59,8

¹ Diese Zeitschr. Bd. 107, S. 269, und zwar S. 275 [1919].

[189] Die Kinetik der Raffinasewirkung haben schon H. E. ARMSTRONG und W. H. GLOVER¹ untersucht und gefunden, daß die Spaltung der Raffinose durch eine Invertinlösung aus Oberhefe wie durch Säuren monomolekular verläuft. Dieses Ergebnis bestätigt sich auch unter den Bedingungen unserer Bestimmung, wie sich aus der Tab. 3 ergibt. Von den beiden Versuchen, die wir mit den schon für die Tab. 2 verwendeten Enzymlösungen vornahmen, stimmt der mit Raffinaselösung aus Brennerhefe ausgeführte (Nr. 1) für streng monomolekularen Verlauf zwischen 30 und 60 % Spaltung. Daher benützt man für Oberhefen und Lösungen daraus zur Umrechnung des jeweils beobachteten Spaltungsgrades auf 50 % Hydrolyse die theoretische Kurve. Bei Versuch 2 mit Invertinpräparat fiel $k \cdot 10^5$ zwischen 30 und 70 % Spaltung von 381 auf 344, vielleicht infolge langsamer Zersetzung von Enzym, dessen Empfindlichkeit mit dem höheren Reinheitsgrad zugenommen hatte. Die aus Versuch 2 abgeleitete Kurve liegt den Bestimmungen der Präparate zugrunde.

Tabelle 3. Kinetik der Raffinasewirkung. (30°.)

Zeit Min.	1. Versuch			2. Versuch		
	Drehung °	Spaltung %	$10^5 \log_{10} \frac{a}{a-x}$	Drehung °	Spaltung %	$10^5 \log_{10} \frac{a}{a-x}$
0	13,71	0,0	—	13,71	0,0	—
10	13,26	6,9	310	13,13	8,9	404
20	12,76	14,5	340	12,50	18,5	445
30	12,30	21,6	352	12,12	24,4	404
45	11,67	31,3	362	11,58	32,6	381
60	11,14	39,4	362	11,07	40,5	376
80	10,55	48,4	359	10,50	49,2	367
110	9,80	60,0	362	9,83	59,4	356
150	—	—	—	9,17	69,5	344
160	9,00	72,1	346	—	—	—
200	—	—	—	8,65	77,5	324
220	8,35	82,1	340	—	—	—
260	—	—	—	8,10	85,9	327
∞	7,18	100,0	—	7,18	100,0	—

[190] Verhältnis zwischen Saccharase- und Raffinasewirkung
von Invertinpräparaten.

Für die Prüfung des Verhältnisses zwischen Rohrzucker- und Raffinosespaltung standen einige Invertinpräparate zur Verfügung, die in Arbeiten von R. WILLSTÄTTER mit F. RACKE und mit J. GRASER auf verschiedenen Wegen gewonnen waren.

Das 1. Beispiel der Tab. 4 ist ein Präparat vom Zeitwert 4,8, das durch Adsorption mit Aluminiumhydroxyd gereinigt war; ein Jahr nach der Darstellung untersucht, erwies es sich als frei von Melibiase. Es ergab den Quotienten 11,2, genau denselben fanden wir in dem zweiten Beispiel der Tabelle, nämlich dem gleichen Präparat, das eine weitere Reinigung durch Adsorption mit Kaolin (vgl. R. WILLSTÄTTER und F. RACKE, 1. Abh.¹⁾ Abschnitt C, III, 1. Beispiel) auf den Zeitwert 0,86 gebracht

¹ Proc. Roy. Soc., Ser. B, Bd. 80, S. 312, und zwar S. 317 [1908].

¹⁾ Ann. d. Chem. (im Druck) (Abh. 45).

hatte. Auch die anderen Invertinpräparate, soweit sie frei von Melibiase waren, führten zu genau dem gleichen Quotienten, so das 3. Beispiel der Tabelle, ein analog dargestelltes Invertin, dessen Zeitwert 0,7 bei einer weiteren Behandlung mit Uranacetat (WILLSTÄTTER und RACKE, I. Abh., Abschn. B, VIII) infolge teilweiser Zersetzung auf 1,96 zurückgegangen war, ferner zwei durch die beiden Adsorptionsverfahren gereinigte, und zwar von Frl. J. GRASER frisch dargestellte Präparate, eines von sehr geringem Melibiasegehalt und dem Zeitwert 1 (Nr. 4) und ein melibiasefreies vom Zeitwert 4 (Nr. 5). Das Beispiel 7 der Tabelle ist ein melibiasehaltiges Präparat vom ungünstigen Zeitwert 12,5, das nur durch Aluminiumhydroxyd gereinigt war.

Mit diesen Präparaten ähnlicher Darstellungen werden noch zwei auf ganz andere Weise gewonnene Invertinpräparate verglichen. Das Beispiel 8 der Tabelle, ein schwach melibiasehaltiges Invertin vom Zeitwert 2,3 (aus einer Lösung vom Zeitwert 0,98 durch Eindunsten erhalten), stammte aus einem bei neutraler Reaktion (WILLSTÄTTER und RACKE, Abschn. A, IX, 2) gewonnenen Hefeauszug und war nach einem später zu beschreibenden Verfahren durch Fällung mit Bleiacetat und [191] Adsorption mit Aluminiumhydroxyd gewonnen. Endlich das Beispiel 9 war von WILLSTÄTTER und RACKE (II. Abh., B, II) durch fraktionierten enzymatischen Abbau der Hefe dargestellt; es verdankte den Zeitwert 1,4 der Adsorption mit Tonerde, Kaolin und nochmals Tonerde. Es wies einen sehr deutlichen Gehalt an Melibiase auf, der den niedrigeren Quotienten 9,3 der Raffinase- und Saccharasewirkung erklärt.

Es ist bemerkenswert, wie konstant bei einer langen Reihe verschiedenartig ausgeführter Operationen, welche die Möglichkeit einer Fraktionierung bieten, das Verhältnis der beiden enzymatischen Wirkungen bleibt. Bei der Entfernung der Eiweißkörper aus wäßrig-acetoniger Lösung, die nicht ohne Verlust von Enzym stattzufinden pflegt, bei der Adsorption mit verschiedenen Mitteln, bei der Elution aus den Adsorbaten, beim Fällen mit organischen Lösungsmitteln, bei den öfters unter beträchtlichem Enzymverlust ausgeführten Vornahmen der Dialyse und des Eindampfens ist keine Anreicherung einer Enzymkomponente eingetreten. Die bei der Zerlegung der Tonerde- und Kaolinadsorbate angewandten Reagentien, wie Ammoniak, Natriumcarbonat, sekundäre Phosphate, wirken freilich unspezifisch als alkalische Mittel. Eher erschien als spezifisch die von R. WILLSTÄTTER und F. RACKE (Abh. I, Abschn. B, VIII, 3) beschriebene Zerlegung des Invertinadsorbates an Aluminiumhydroxyd durch Rohrzucker. Wir prüften deshalb, ob sich dabei eine Verschiebung des Quotienten der beiden Zeitwerte erzielen läßt.

1. Versuch. Vom Präparat 5 der Tabelle wurden 38 mg aufgelöst und mit einer zur Adsorption nicht ausreichenden Menge Aluminiumhydroxyd aufgenommen. Das mittels der Zentrifuge abgetrennte und gewaschene Adsorbat brachten wir zur Bestimmung auf 50 ccm.

- a) Saccharasewirkung. 2 ccm Adsorbat in 50 ccm Bestimmungslösung bewirkten in 26 Minuten $2,78^\circ$ Drehungsabnahme. Daher Zeit der halben Hydrolyse 31,3 Minuten.
- b) Raffinasewirkung. 10 ccm Suspension bewirkten in 50 ccm Raffinoselösung in $63\frac{1}{2}$ Minuten $3,06^\circ$ Drehungsabnahme. Daher halbe Hydrolyse nach 70 Minuten.

[192] Tabelle 4.
Quotienten der Raffinase- und Saccharasezeitwerte von Invertinpräparaten.
(30°; Enzymmengen für Rohrzucker- und für Raffinosespaltung im Verhältnis 1:5.)

Nr.	Präparat	Wirkung auf	Versuchs- zeit Min.	Drehungs- abnahme °	Spaltung %	Zeit der halben Hydrolyse Min.	Quotient
1	Präp. nur durch Al(OH) ₃ gerein., Zeitw. 4,8; frei von Melibiase	Rohrz. Raffin.	60 111	3,55 3,08	54 47	54,5 121,5	11,2
2	Dass. Präp., weiter d. Kaolinads. ge- rein., Zeitw. 0,86, frei von Melibiase	Rohrz. " " Raffin.	32 44,5 60	4,17 5,12 3,63	63,5 78 55,5	23,5 22 51	
		" "	71,5	4,01	61,5	50,5	11,2
3	Ebenso gerein., dann mit Uranac. behandelt, Zeitw. 1,96	Rohrz. " " Raffin.	28,5 50 58	2,33 3,64 2,22	35,5 55,5 34	43,5 44 101	11,4
		" "	108	3,46	53	99	
4	Gerein. durch d. Ads.-Verf., Zeitw. 1, sehr schwach melibiasehaltig	Rohrz. Raffin.	47,5 70	5,04 3,81	77 58,5	24 54,5	11,4
5	Gerein. nach den Ads.-Verf., Zeitw. 4, frei von Melibiase	Rohrz. " " Raffin.	30 48,5 60	2,80 4,07 2,64	42,5 62 40,5	36 36,5 81	
		" "	110	3,88	50,5	82,5	11,3
6	Gerein. nach den Ads.-Verf., Zeitw. 1,8	Rohrz. " " Raffin.	32 52,5 52	2,20 3,50 2,04	35 53,5 31	50 48,5 102	10,3
		" "	90	3,15	48,5	101,5	
7	Nur durch Al(OH) ₃ gerein. Präp. vom Zeitwert 12,5, melibiasehaltig	Rohrz. " " Raffin.	35 50 40	2,80 3,84 1,99	44 58,5 30,5	41 41 80	9,8
		" "	65,5	2,79	43	81	
8	Gerein. mit Bleiac. u. durch Al(OH) ₃ , Zeitw. 2,3, wenig Melibiaseenthaltend	Rohrz. Raffin.	22 65,5	2,77 3,56	42 54,5	27 57,5	10,6
9	Präp. aus frakt. enzym. Hefeabbau, durch Ads.-Verf. gerein., Zeitw. 1,4, melibiasehaltig	Rohrz. Raffin.	26,5 59	3,75 3,98	57 61	22,5 42	

[193] Die übrige Adsorbatsuspension (38 ccm) spülten wir in einen 100-ccm-Kolben, versetzten sie mit 50 ccm 32proz. Rohrzuckerlösung und füllten zur Marke auf. Nach 30 Minuten zentrifugierte man die gebildete Elution ab und unterwarf nach zweimaligem Waschen mit Wasser den Rückstand, auf 35 ccm gebracht, wieder beiden Bestimmungen. Er wies von Saccharase noch 22, von Raffinase ebenfalls 22 % auf.

a) Saccharasewirkung. 5 ccm Suspension in 50 ccm bewirkten in 151 $\frac{1}{2}$ Minuten 5,80° Drehungsabnahme. Zeit der halben Hydrolyse 52,2 Minuten.

b) Raffinasewirkung. 20 ccm Suspension in 50 ccm bewirkten in 166 Minuten 3,54° Drehungsabnahme. Halbe Hydrolyse 148 Minuten.

Der Quotient der Saccharase- und Raffinasezeitwerte war im Adsorbat 1:11,2, im rückständigen Aluminiumhydroxyd nach der Rohrzuckerelution 1:11,3.

2. Versuch. Aus Kopenhagener Brennereihefe wurde durch rasche Autolyse bei Gegenwart von Toluol in 4 $\frac{1}{2}$ Tagen eine Invertinlösung erhalten, die man zur Klärung mit 10 % Kaolin behandelte. Das Filtrat ergab den Quotienten der Wirkungswerte

1:5,3. Aus der Lösung adsorbierten wir mit einer nicht ganz ausreichenden Menge Aluminiumhydroxyd das Enzym, um das Adsorbat wie beim 1. Versuch mit Rohrzucker zu eluieren.

Bestimmung des Adsorbates.

- a) Saccharasewirkung. 2 ccm Adsorbatsuspension in 50 ccm Rohrzuckerlösung bewirkten in 22 Minuten $2,36^\circ$ Drehungsabnahme, in 46 Minuten $4,20^\circ$. Zeit der halben Hydrolyse 33 und 33 Minuten.
- b) Raffinasewirkung. 5 ccm Adsorbat in 50 ccm Raffinoselösung bewirkten in 38 Minuten $1,95^\circ$ Drehungsabnahme, in 57 Minuten $2,74^\circ$. Halbe Hydrolyse 73,5 und 72,5 Minuten.

Nach dem Eluieren analysierten wir wieder die noch enzymhaltige Tonerde.

- a) Saccharasewirkung. 5 ccm Suspension in 50 ccm bewirkten in 35 und $47\frac{1}{2}$ Minuten $2,77^\circ$ und $3,60^\circ$ Drehungsabnahme. Zeit der halben Hydrolyse 43 und 42 Minuten.
- b) Raffinasewirkung. 20 ccm Suspension in 50 ccm bewirkten in 54 und 68 Minuten $3,31^\circ$ und $3,86^\circ$ Drehungsabnahme. Halbe Hydrolyse 53 und 53 Minuten.

[194] Im Adsorbat waren Saccharase und Raffinase anfangs mit dem Zeitwertquotienten 1:5,5 enthalten, nach dem Eluieren enthielt das Aluminiumhydroxyd noch $41\frac{1}{2}\%$ der Saccharase und $45\frac{1}{2}\%$ der Raffinase entsprechend dem Quotienten 1:5,0. Es ist also eine schwerlich über die Bestimmungsfehler hinausgehende kleine Verschiebung, kaum eine geringe Anreicherung (10%) der Raffinase erfolgt.

Auch bei der Bildung von Invertinlösungen durch Autolyse der Hefe gehen Saccharase und Raffinase ohne Änderung des Zeitwertquotienten in Lösung. Der Melibiasegehalt der untergärigen Hefe, von der unsere Invertinpräparate herkommen, hindert den Vergleich von Hefe und Präparaten hinsichtlich der Raffinosespaltung. Deshalb vergleichen wir in einer melibiasefreien Hefe, der dänischen Brennereihefe, und in der aus ihr gebildeten Autolysenflüssigkeit den Quotienten der beiden Enzymwirkungen.

Die Hefe wird im folgenden Abschnitt durch die Invertin- und Raffinasezeitwerte 0,52 und 2,65, also den Quotienten 5,1 gekennzeichnet. Die in 2 Tagen gebildete Autolysenflüssigkeit, mit Kaolin geklärt, ergab bei einer Enzymausbeute von etwa 3% für die Raffinase- und Invertinzeitwerte den Quotienten 5,5. Der in $4\frac{1}{2}$ Tagen gewonnene Hefeauszug enthielt nach dem Klären mit Kaolin 20% vom Enzym und entsprach dem Quotienten 5,3 der Raffinase- und Saccharasezeitwerte.

80 g Hefe mit 160 g Wasser unter Toluolzusatz autolysiert.

Auszug nach $2\frac{1}{2}$ Tagen.

- a) Saccharasebestimmung. 2 ccm bewirkten in 50 ccm in 78 Minuten $3,45^\circ$ Drehungsabnahme; Zeit der halben Hydrolyse 73,5 Minuten.
- b) Raffinasebestimmung. 10 ccm bewirkten in 78 Minuten $3,21^\circ$ Drehungsabnahme; Zeit der halben Hydrolyse 80,5 Minuten.

Auszug nach $4\frac{1}{2}$ Tagen.

- a) Saccharasebestimmung. 0,25 ccm bewirkten in 50 ccm in 79 Minuten $3,08^\circ$ Drehungsabnahme; Zeit der halben Hydrolyse 85,5 Minuten.
- b) Raffinasebestimmung. 1,25 ccm bewirkten in 60 Minuten $2,41^\circ$ Drehungsabnahme; Zeit der halben Hydrolyse 91 Minuten.

Die Werte, deren Fehler etwas größer sein können wie oben, differieren so wenig untereinander und vom Quotienten [195] der Hefe selbst, daß von einer Verschiebung des Verhältnisses nicht gesprochen werden kann.

Saccharase- und Raffinasewirkung einiger obergäriger Hefen.

An einigen Brennerieihen, die in der nachfolgenden Abhandlung von R. WILLSTÄTTER und W. STREIBELT auf den Gehalt an Maltase und α -Glucosidase geprüft und in einer weiteren hinsichtlich des Gärvermögens untersucht werden, verglichen wir die Wirkung auf Rohrzucker und Raffinose. Die Hefen weisen große Unterschiede auch im Gehalt an den hier in Betracht kommenden Enzymen auf. Die dänische Brenneriehefe, die wir der Gefälligkeit des Herrn Prof. A. JÖRGENSEN verdanken, ist an Invertin 24-, an Raffinase 25mal reicher als die Stadlauer Spiritushefe. Im Quotienten der beiden Enzymwirkungen stimmen aber die enzymreichste und enzymärmste der untersuchten Hefen gut überein. Dagegen differieren sie und ihre Auszüge wie auch die Adsorbate daraus von den beschriebenen Invertinpräparaten derart, daß die Spaltung der beiden Zucker nicht auf ein und dasselbe Enzym zurückgeführt werden kann. Eine entscheidende Bestätigung für dieses Ergebnis wird beim Vergleich weiterer Heferassen (Tab. 5) gewonnen, der zu sicheren Ausschlägen im Quotienten

Zeitwert für Raffinase

Zeitwert für Saccharase

führt. Vor allem kommt die reine Brennerieheferasse XII des Berliner Instituts für Gärungsgewerbe in Betracht, die 2,4mal weniger Invertin und fast 6mal weniger Raffinase als die Kopenhagener Oberhefe enthält. Der Quotient der Zeitwerte wird hier fast $2^{1/2}$ mal ungünstiger für Raffinase als bei der dänischen Hefe. Bei der Rasse II des Berliner Instituts hingegen finden wir den Quotienten wieder gleich (5,1, mit Auszug aus Trockenhefe bestimmt) wie bei der Kopenhagener Hefe.

Tabelle 5.

[196] Quotienten der Raffinase- und Saccharasezeitwerte obergäriger Hefen.

Nr.	Hefe (Trockengewicht ‰)	Wirkung auf	g Frischhefe in 25 ccm	Versuchszeit Min.	Drehungsabnahme	Spaltung ‰	Vergleichszeitwert	Quotient
1	Brenneriehefe Kopenhagen 21. II. 21 (21,6)	Rohrz.	0,05	20	2,82	43	0,52	5,1
		Raffin.	0,25	35,5	4,38	66,5		
2	Spiritushefe Stadlau 25. II. 21 (30,3)	Rohrz.	0,125	60	1,48	22,5	12,1	5,4
		Raffin.	0,375	95	1,31	20		
3	Brenneriehefe Rasse XII 26. II. 21 (25,0)	Rohrz.	0,125	30	4,25	65	1,26	12,3
		Raffin.	0,375	52	2,31	35,5		
4	Brenneriehefe M 26. I. 21 (22,2)	Rohrz.	0,125	31	2,30	35	2,62	7,5
		Raffin.	0,375	39,5	1,31	20		
5	Branntweinhefe Sinner 3. III. 21 (28,0)	Rohrz.	0,125	34,5	2,50	38	3,36	7,8
		Raffin.	0,375	49	3,36	51		
				83	2,63	40,5	23,5	7,0

Willstätter, Enzyme.

Eine Nebenerscheinung, die bei einigen Raffinasebestimmungen der Tabelle auffällt, ist das Sinken der Zeitwerte während der Bestimmungsdauer. Gleiches ist öfters bei Maltase und im voranstehenden auch bei α -Glucosidase beobachtet worden. Wie in jenen Fällen dürfte die Verbesserung der Raffinasezeitwerte als Enzymbildung im Laufe der Versuche zu deuten sein. Noch deutlicher zeigt sich diese Erscheinung im folgenden Versuch, in dem die Zeitwerte sehr genau bestimmt sind, da die beobachteten Spaltungen in den mittleren Teil der Reaktionskurve fallen.

[197] Hefe von Sinner. Nach $52\frac{1}{2}$, 85, 110 Minuten betrug die Spaltung 34, 50, 61 % entsprechend Zeiten halber Hydrolyse von 91, 85 und 78 Minuten. Das Sinken des Zeitwerts entspricht einem Zuwachs an Enzym von 15 %.

Die Zeitwertbestimmung wurde stets unter Toluolzusatz in kurzen Zeiten ausgeführt. Bei der Einwirkung der lebenden Hefe auf Raffinose im langdauernden Gärversuch sind die Bedingungen für die Raffinasebildung günstiger. Wir beobachteten unter diesen Umständen ein fast gleiches Ansteigen von Raffinase und Invertin. Hier ist daran zu erinnern, daß H. v. EULER¹ und seine Mitarbeiter im Laufe ausgedehnter Studien über Enzymbildung z. B. bei der Hefezüchtung in asparaginhaltiger Rohrzuckerlösung nicht sowohl einem spezifischen Invertinzuwachs als einer allgemeinen Erhöhung der vitalen Prozesse, einer allgemeinen Enzymbildung freilich mit sehr ungleicher prozentischer Zunahme der betreffenden Enzymwirkungen begegneten².

Für unseren Versuch diente die Brennerhefe von Sinner. Beim Vergären von Rohrzucker unter Zusatz von Pepton war bei ihr keine Enzymvermehrung eingetreten. Mit 5 g der Hefe (Nr. 5 der Tabelle) ließen wir 1 l 10proz. Raffinoselösung unter Zusatz von 1 g Pepton bei 25° 36 Stunden gären; ein Teil der Fructose blieb übrig. Die Hefe wurde mit der Zentrifuge abgetrennt und nach sorgfältigem Waschen zu einem Trockengehalt von 28,2 % abgepreßt. Für die Bestimmung brachten wir 2 g der Hefe unter Zusatz von etwas Toluol auf 50 ccm.

- a) Saccharasebestimmung. 5 ccm bewirkten in 50 ccm Rohrzuckerlösung in 54 Minuten $3,91^\circ$ Drehungsabnahme entsprechend 43,5 Minuten Zeit für halbe Hydrolyse.
- b) Raffinasebestimmung. 15 ccm bewirkten in 50 ccm in 71 Minuten $2,53^\circ$ und in 98 Minuten $3,39^\circ$ Drehungsabnahme. Daher Zeit der halben Hydrolyse 101 und $92\frac{1}{2}$ Minuten.

[198] Der Zeitwert für Raffinase war von 26,3 bzw. 23,5 verbessert zu 17,1 und 15,6, der Vergleichszeitwert der Saccharase 2,45 anstatt 3,36. Der Quotient der Enzymwirksamkeiten betrug nach der Zunahme 7,0 und 6,4 statt der Anfangswerte 7,8 bis 7,0.

¹ Chemie der Enzyme, 2. Aufl., München und Wiesbaden 1920, 10. Kap., S. 284.

² H. v. EULER und H. MEYER, Diese Zeitschr. Bd. 79, S. 274 [1912], und zwar S. 298.

76. ÜBER DIE VERSCHIEDENHEIT VON MALTASE UND α -GLUCOSIDASE.

Von RICHARD WILLSTÄTTER und WERNER STEIBELT.

(Dritte Mitteilung¹ über Maltase.)

(Aus dem Chemischen Laboratorium der Bayerischen Akademie der Wissenschaften in München.)

(Mit 1 Abbildung.)

(Der Redaktion zugegangen am 29. April 1921.)

Nach EMIL FISCHER² wird α -Methylglucosid ebenso wie Maltose durch Hefe gespalten. Diese Wirkung schrieb FISCHER anfangs dem Invertin, dann der Hefemaltase zu, die er aus dem Pilze nach vorangehendem Trocknen auszulaugen vermochte. Das Glucosid ließ sich bei Gegenwart von Chloroform auch durch frische Hefe spalten, während es unter gleichen Bedingungen, also mit frischer Hefe bei Anwesenheit von Chloroform, nicht gelang, die Hydrolyse der Maltose herbeizuführen. Abgesehen von diesem Phänomen, das sehr kompliziert zu sein schien, „zeigen Maltose und α -Methylglucosid gegenüber den Enzymen der Hefe völlige Übereinstimmung“. Es zeigte sich freilich bald³, daß es andere maltosespaltende Stoffe gibt, die das α -Methylglucosid nicht verändern, daß nämlich das Serum von Pferde- oder Rinderblut auf das Glucosid gar nicht einwirkt, während es bekanntlich die Maltose leicht spaltet. Dieser Befund wäre mit der Vorstellung gut zu erklären, daß [200] Maltose und α -Methylglucosid auch von der Hefe mittels zweier verschiedener Enzyme hydrolysiert werden. E. FISCHER³) gab indessen der anderen Annahme den Vorzug, „daß ein und dasselbe Enzym der Hefe, die Maltase, sowohl die α -Methylglucoside als auch die Melibiose und verschiedene als Dextrine bezeichnete, kompliziertere Kohlehydrate angreifen kann. Die Erfahrung, daß einzelne Hefen nur die Maltose, aber nicht die Melibiose spalten, oder daß es Maltasen gibt, wie z. B. im Blut der Säugetiere, welche die α -Glucoside unberührt lassen, ist kein triftiger Grund dagegen“. Während aber

¹ Die ersten Mitteilungen: Diese Zeitschr. Bd. 110, S. 232 [1920] und Bd. 111, S. 157 [1920].

² Ber. d. deutsch. chem. Ges. Bd. 26, S. 2400 [1893]; Bd. 27, S. 2478 u. 2985 u. 3479 [1894]; Bd. 28, S. 1429 [1895].

³ E. FISCHER und W. NIEBEL, Sitzungsber. d. Preuß. Akad. d. Wiss. 1896, S. 73; E. FISCHER, Unters. über Kohlehydrate und Fermente, Berlin 1909, S. 868.

⁴) Diese Zeitschr. Bd. 26, S. 60 [1898], und zwar S. 80.

nach der Ansicht von E. FISCHER² die Entscheidung dieser Frage noch unsicher bleibt, „solange man nicht instande ist, die Enzyme als einheitliche chemische Individuen zu charakterisieren“, wird seitdem in der Literatur die Identität oft mit Bestimmtheit angenommen³. Dennoch ist diese Annahme nicht zutreffend und sie läßt sich widerlegen, ohne daß man es unternimmt, eines der beiden Enzyme „im reinen Zustand zu isolieren“.

Das Verhalten der Hefe bei Gegenwart von Chloroform gegen Maltose beruht wahrscheinlich darauf⁴, daß beim Abtöten der Hefe durch Chloroform die Produktion von Säure in der Hefezelle einsetzt und in ihr ein für die Wirkung der Maltase ungünstiges Milieu schafft. Das Ausbleiben der Maltosehydrolyse unter den Versuchsbedingungen von E. FISCHER ist weniger auf Zerstörung der Maltase durch die von der Hefe gebildete Säure, als auf zu hohen Säuregrad am Reaktionsort zurückzuführen. Wenn unter gleichen Bedingungen die Spaltung von α -Methylglucosid erfolgt, so ist wohl anzunehmen, daß diese Hydrolyse toleranter gegen Veränderung der Reaktionsbedingungen ist und von einem anderen Enzym bewirkt wird.

Daß Maltase und Glucosidase wirklich zwei verschiedene [201] Enzyme sind, folgt daraus, daß die enzymatische Wirkung der Hefe auf die Substrate, ausgedrückt durch die Zeitwerte der Hefe für Maltase und α -Glucosidase, kein konstantes Verhältnis aufweist. Den Quotienten

$$\frac{\text{Zeitwert für } \alpha\text{-Glucosidase}}{\text{Zeitwert für Maltase}}$$

finden wir beispielsweise bei verschiedenen Brauereihefen zwischen 7,7 und 0,9 schwankend, noch tiefer fällt er bei Brenneriehefe. Auch bei einer einzigen Hefeprobe ist dieses Verhältnis leicht veränderlich. Beim Ruhen der Hefe bei niedriger Temperatur wächst bald der Gehalt an Maltase, bald an Glucosidase, so daß bei 1- bis 3tägigem Lagern der Quotient z. B. von 5,9 in 3,3 oder von 3,0 in 5,9 übergeht. Endlich verschiebt sich das Verhältnis der beiden Zeitwerte bei der Darstellung von Hefeauszügen durch Autolyse. Hefe, die den Zeitwertquotienten 5,9 aufwies, lieferte eine Enzymlösung mit dem Verhältnis 2,9 der beiden enzymatischen Wirksamkeiten.

Aus der Verschiedenheit der Maltose und α -Glucosid spaltenden Enzyme ist zu folgern, daß die Hefe für die Hydrolyse zusammengesetzter Zucker eine größere Zahl besonderer Enzyme ausbildet als man bisher annahm.

Quantitative Bestimmung der α -Glucosidase.

Die Wirkung der Hefe und der Hefeauszüge auf Methylglucosid soll gleich derjenigen auf Maltose¹⁾ durch die Zeit in Minuten bestimmt werden, die 1 g trockene

² Ber. d. deutsch. chem. Ges. Bd. 28, S. 1429 [1895], und zwar S. 1438.

³ Vgl. z. B. E. F. ARMSTRONG, The simple carbohydrates and the glucosides, 3. Aufl., London 1919, S. 103 (auch S. 11 u. 120): „In view of the behaviour of maltose towards maltase, it is considered to be a glucose- α -glucoside, since it is only α -glucosides which are hydrolysed by maltase.“

⁴ R. WILSTÄTTER und W. STEIBELT, Diese Zeitschr. Bd. 111, S. 157 [1920].

¹⁾ Diese Zeitschr. Bd. 110, S. 233, und Bd. 111 S. 168.

Hefe oder die dieser Menge entsprechende Enzymlösung braucht, um bei 30° 1,347 g α -Methylglucosid (entsprechend 1,25 g abzusplattender Glucose) zur Hälfte zu hydrolysieren, wenn diese in 50 ccm zusammen mit 60 mg $\text{Na}_2\text{HPO}_4 \cdot 2 \text{H}_2\text{O}$ und 45 mg KH_2PO_4 enthalten sind (d. i. bei $p_{\text{H}} = 6,8$).

Die Hydrolyse des Glucosids verfolgen wir polarimetrisch, was mit der gleichen Genauigkeit wie nach der Reduktionsmethode ausführbar ist. Die Glucosidlösung besitzt nach dem Verdünnen mit 20 % 2 n-Sodalösung, wie es im Versuch zur Sistierung der Spaltung und zur Beendigung der Multirotation [202] geschieht, entsprechend $[\alpha]_{\text{D}} = +158^\circ$ den Anfangswinkel $+7,10^\circ$, nach vollkommener Spaltung $+2,20^\circ$.

Das Optimum der Wirkung von Hefeauszügen auf α -Methylglucosid liegt nach P. RONA und L. MICHAELIS¹ bei $p_{\text{H}} = 5,8$ bis 6,6, und zwar schien 6,2 den allergünstigsten Punkt darzustellen. Da MICHAELIS und RONA² für die Maltosespaltung den Bereich von p_{H} 6,1 bis 6,8 optimal gefunden hatten, mit 6,6 als allergünstigstem Punkt, so schien diese Differenz zwar für eine Verschiedenheit beider Fermente zu sprechen, doch waren die Unterschiede in der Wirksamkeit innerhalb des ganzen angegebenen Gebietes nicht groß genug, um sichere Schlüsse zu gestatten.

Wir ließen beim Glucosid die Spaltung wie bei Maltose mit spurenweise saurer Reaktion von $p_{\text{H}} = 6,8$ verlaufen, da wir weder für Maltase- noch Glucosidasewirkung zwischen 6,0 und 6,8 über die Fehlergrenze hinausgehende Unterschiede beobachten konnten (Tab. I). Auf beginnend alkalischem Gebiet erwies sich die Wirkung abgeschwächt, aber weniger als in den Versuchen von MICHAELIS und RONA. Die Wasserstoffzahl wurde durch verschiedene Mischungsverhältnisse des Phosphatpuffers nach S. P. L. SÖRENSEN³ variiert.

Tabelle 1. Spaltung von Maltose und α -Methylglucosid bei p_{H} 6,0 bis 7,8.

p_{H}	Maltase		α -Glucosidase	
	Maltose-spaltung	Zeitwert des Hefeauszugs	Glucosid-spaltung	Zeitwert des Hefeauszugs
6,0	43,0	86	32,7	142
6,4	42,8	87	33,3	137
6,8	42,7	87	32,7	142
6,8			28,2	280
7,2	41,4	93	24,5	340
7,8	40,3	99	24,5	340

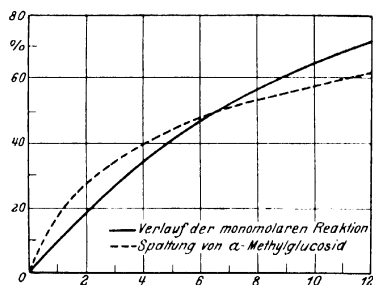
[203] Die Bestimmung der Glucosidasewirkung setzt voraus, daß die Beziehung zwischen Reaktionsdauer und Umsatz bekannt ist, und daß für einen gewissen Umsatz das Produkt aus Enzymmenge und Zeitdauer konstant gefunden wird. Im Bereiche von 1:10 trifft es genau zu, daß die Zeiten gleichen Umsatzes sich umgekehrt wie die Fermentmengen verhalten.

¹ Biochem. Zeitschr. Bd. 58, S. 148 [1913] und L. MICHAELIS, Die Wasserstoffionenkonzentration, Berlin 1914, S. 71.

² Biochem. Zeitschr. Bd. 57, S. 70 [1913].

³ Biochem. Zeitschr. Bd. 21, S. 131 [1909] und Bd. 22, S. 352 [1909].

1	cem	Enzym	in 50 cem	bewirkten in 800 Minuten	1,57°	Drehungsabn.	entspr. 32,0 %	Spaltung.
2 50 400 ..	1,57° 32,0 %	..
5 50 160 ..	1,54° 31,4 %	..
10 50 80 ..	1,54° 31,4 %	..



Hinsichtlich des zeitlichen Verlaufs der α -Glucosidasewirkung begegnen wir sehr ähnlichen Verhältnissen wie bei der Maltose-spaltung. Abweichend von der Inversion des Rohrzuckers fällt im Verlauf der Hydrolyse des Glucosids k aus $1/t \cdot l_n a/a - x$ stark ab. Um aus der jeweils beobachteten Glucosid-spaltung die der 50proz. Spaltung entsprechende Zeit zu ermitteln, dient uns die aus dem Beispiel der Tab. 2 und zwei weiteren Versuchen abgeleitete Reaktionskurve¹.

[204]

Tabelle 2.

Zeitlicher Verlauf der α -Glucosidasewirkung. (30°; 2,69,1proz. Glucosidlösung.)

Zeit Min.	Drehungsabn.	Umsatz %
10	0,37	7,6
20	0,60	12,3
40	1,00	20,4
60	1,31	26,7
100	1,76	35,9
160	2,25	45,9
240	2,60	53,1
340	2,95	60,2

Auf dieser Grundlage geschieht die Bestimmung der Glucosidase auch in den Hefen nach dem Verfahren der Maltasebestimmung, das auf rascher Verflüssigung der Hefe durch Essigester, Neutralisation der entstehenden Säure mit Ammoniak und Einstellung der für die Enzymreaktion günstigen Wasserstoffzahl beruht. Bei vielen Hefen von normalem Enzymgehalt entspricht der Verlauf der Glucosidspaltung der ermittelten Reaktionskurve.

Hefe der Löwenbrauerei München, 1. XII. 1920.

Nach 83 Minuten Drehungsabn. 1,29°, Spaltung 26,3 %, Zeitwert 145.

.. 130 1,65° .. 33,7 % .. 145.

Bei Hefen, die auf α -Methylglucosid schwach wirken, wird wie bei maltasearmen mitunter eine Abweichung in dem Sinne gefunden, daß sich der Zeitwert bei längerer Versuchsdauer günstiger als bei kurzer ergibt.

¹ Für jeden der drei Versuche wurde durch Interpolation aus den nächsten vor und nach 50 % gelegenen Beobachtungspunkten die Zeit (200, 340, 326 Minuten) für 50 % Spaltung ermittelt und gleich 6,52 gesetzt, dem Zeitwert der theoretischen Kurve bei 50 %. Daraus ergibt sich das Verhältnis, in dem die Beobachtungszeiten der einzelnen Versuche umzurechnen sind.

Hefe der Spatenbrauerei München, 6. XII. 1920.

Nach 120 Minuten	Drehungsabn.	1,52°	Spaltung	31,0%	Zeitwert	165.
„ 180 „	„	2,05°	„	41,8%	„	140.

Kopenhagener Brennereihefe, 24. II. 1921.

Nach 154 Minuten	Drehungsabn.	1,30°	Spaltung	26,5%	Zeitwert	250.
„ 408 „	„	2,54°	„	51,8%	„	175.

Diese Erscheinung führen wir auf Enzymzuwachs zurück, auf postmortale Neubildung des Enzyms im Laufe der langen [205] Bestimmungsdauer¹. In solchen Fällen werden für eine Hefe zwei Zeitwerte verzeichnet: ein durch Extrapolieren für den Zeitpunkt des Bestimmungsanfanges abgeleiteter und ein für das Ende der Bestimmungsdauer gefundener. Für die beiden erwähnten Hefen sind diese Zeitwertpaare:

Hefe der Spatenbrauerei: 210 und 140 für Glucosidspaltung, 230 und 125 für Maltosespaltung,
Kopenhagener Hefe: 300 und 175 für Glucosidspaltung, 165 und 155 für Maltosespaltung.

Verhältnis zwischen Maltose- und Glucosidspaltung.

Für den Vergleich der Wirkungen auf Maltose und Methylglucosid haben wir eine Anzahl von Brauereihefen in ganz frischem Zustand untersucht und von Brennereihefen, die nach dem Eintreffen der Postsendungen oder kurzem Aufbewahren im Eisraum zur Bestimmung dienten. Die Brennereihefen sind in der nachstehenden Abhandlung* über maltasearme Hefen genauer besprochen. Die Brauereihefen entstammten den Betrieben, nur die Froberg-Unterhefe ist eine Reinkultur, für deren Überlassung wir Herrn Privatdoz. Dr. LÜERS, Direktor der Wissenschaftlichen Station für Brauerei in München, zu bestem Dank verpflichtet sind. Auch die Weinhefe, Assmannshäuser, verdanken wir der Freundlichkeit des Herrn Direktor Dr. LÜERS.

Hefeproben von 11 g wurden verflüssigt, neutralisiert und mit Wasser auf 50 ccm aufgefüllt. Von den Suspensionen verwendeten wir je 10 oder 20 ccm einerseits zur Maltase-, andererseits zur Glucosidspaltung. Die Zeiträume für die beiden Reaktionen waren gewöhnlich verschieden, da die Maltosespaltung rascher verlief.

Von Quotienten der Maltase- und Glucosidase-Zeitwerte werden in allen Fällen die Anfangswerte und in den Fällen, wo die Maltase- und Glucosidasebestimmungen nach gleicher Gesamtdauer vorliegen, auch die Endwerte angeführt. Die [206] meisten Unterhefen zeigen in ihrem Spaltungsvermögen für Methylglucosid nahe Übereinstimmung. Viel größer sind die Schwankungen im Gehalt an Maltase, woran die Unterhefen verhältnismäßig reich sind. Die Quotienten der beiden Enzymwirkungen liegen bei den Brauereihefen, wie die Tab. 3 zeigt, zwischen 7,7 und 0,9. Die untersuchten Oberhefen sind an beiden Enzymen sehr arm, ohne daß wie bei den Brauereihefen eines derselben wesentlich überwiegt; der Quotient fällt bis 0,7.

¹ Diese Erscheinung wird von WILLSTÄTTER und RACKE in einer Abhandlung über Invertin, die in den Ann. d. Chem. erscheinen wird, genauer behandelt (siehe auch S. 789).

* Abschn. VII, Abh. 63.

Tabelle 3. Maltase- und Glucosidasewirkung verschiedener Hefen.

Hefe (Trockengewicht in %)	Maltase			Glucosidase			Quotient der Zeitwerte
	Ver-suchs-zeit	Dre-hungs-abn.	Zeit-wert	Ver-suchs-zeit	Dre-hungs-abn.	Zeit-wert	
Löwenbräu 1. XII. 20 (22,7)	32	2,35	32,5	83	1,20	145	4,5
	65	3,20	32,5	130	1,65	145	
Hofbräu 3. XII. 20 (24,2)	40	2,16	52	100	1,32	175	3,4
	96	3,20	51	150	1,88	175	
Spatenbräu 6. XII. 20 (23,7)	60	1,40	195	120	1,52	165	Anfangsw. 0,9
	180	2,86	125	180	2,05	140	Endwert 1,1
Pechorrbräu 7. XII. 20 (25,2)	60	3,40	29	120	1,50	175	Anfangsw. 7,7
				180	2,00	155	
Frohberg Unterh. Reink. 4. II. 21 (23,6)	90	2,92	58	90	0,82	280	Anfangsw. 5,5
				140	1,22	260	
Weißbräu Tal (13. XII. 20 (24,0)	40	1,95	65	80	1,20	165	2,5
	80	2,65	66	190	1,95	165	
Weinhefe Assmannsh. 4. II. 21 (27,0) [207]	90	1,43	320	90	0,40	1000	Anfangsw. 2,5
	160	2,00	250	160	0,70	800	Endwert 3,2
Brennereihefe M 23. XII. 20 (24,3)	160	0,25	3500	160	0,24	2400	0,7
Brennereihefe M 12. I. 21 (24,5)	450	1,00	2600	450	0,75	1800	0,7
Brennereihefe Rasse II 12. II. 21 (34,2)	150	1,34	740	280	1,25	760	1,0
Brennereihefe Rasse XII 26. II. 21 (25,0)	100	1,71	230	100	1,13	230	Anfangsw. 0,8
	150	2,48	150	150	1,62	195	Endwert 1,3
Brennereihefe Kopenhagen 21. II. 21 (21,6)	77	1,65	160	154	1,30	250	Anfangsw. 1,8
	204	2,62	155	408	2,54	175	Endwert 1,1

Da sogar nach dem Abtöten der Hefe eine Neubildung der kohlehydrat-spaltenden Enzyme angenommen werden muß, ist es nicht überraschend, daß in der ruhenden Frischhefe Enzymbildung erfolgt. Abnahme von Maltase oder α -Glucosidase wurde nie beobachtet. Aber große Verschiebung in dem Verhältnis der Maltase- und Glucosidasezeitwerte trat bei manchen Brauereihefen während ein- oder mehrtägigem Aufbewahren im Kühlraum ein. Dabei war keine Regelmäßigkeit zu erkennen. Einmal erfolgte großer Zuwachs an Maltase, sogar Verdoppelung des Maltasegehalts

[208] Tabelle 4. Verschiebung der Zeitwertquotienten beim Lagern der Hefen.

Hefe (Trockengewicht in %)	Maltase			Glucosidase			Quotient der Zeitwerte
	Ver-suchs-zeit	Dre-hungs-abn.	Zeit-wert	Ver-suchs-zeit	Dre-hungs-abn.	Zeit-wert	
Löwenbräu 14. XII. 20 (22,7) frisch	40	2,80	28	120	1,53	155	Anfangsw. 5,9
	80	3,72	28	210	2,10	150	
nach 3 Tagen	60	3,40	26	120	2,10	86	3,3
Spatenbräu 15. XII. 20 (23,3) frisch	40	2,34	42	120	1,80	115	Anfangsw. 2,9
	80	3,17	40	210	2,44	105	
nach 3 Tagen	60	2,92	37	90	1,95	73	2,0
Spatenbräu 17. XII. 20 (23,2) frisch	40	2,08	52	80	1,20	150	Anfangsw. 3,0
	80	2,90	50	180	2,00	140	
nach 3 Tagen	50	3,12	26	100	1,37	155	5,9
				130	1,60	155	

in 24 Stunden, während die Glucosidase konstant blieb¹. In anderen Fällen blieb der Maltasegehalt ungefähr konstant und die Wirkung auf Methylglucosid erfuhr bedeutende Verstärkung. Diese Beobachtungen (Tab. 4) stimmen wie der Vergleich der verschiedenen Hefen nicht zu einem engen Zusammenhang von Maltase und α -Methylglucosidase.

Veränderung des Quotienten der Enzyme beim Auflösen.

Die Auflösung der kohlehydratspaltenden Enzyme aus der Hefe ist kein einfacher Lösungsvorgang. Dieselben werden, wie in zwei Abhandlungen über Invertin, die sich im Druck befinden, von R. WILLSTÄTTER und F. RACKE gezeigt wird, erst durch einen enzymatischen Abbauvorgang freigelegt und in Lösung übergeführt. Die Verschiedenheit der Maltase und der α -Glucosidase zeigt sich nun auch darin, daß die beiden [209] Enzyme beim Ausziehen der Hefe nicht in gleichem Maße in Lösung gehen, also nicht mit demselben Quotienten der Zeitwerte in den Hefeextrakten wirken, wie in den Hefen selbst (Tab. 5). Die Verschiebung kann, was für unsere Schlußfolgerung belanglos ist, auch auf ungleicher Beständigkeit der Enzyme in der Lösung beruhen.

Zwei Brauereihefen lieferten Enzymlösungen unter verhältnismäßiger Anreicherung der α -Glucosidase. Bei einer Brennereihefe trat eine Verschiebung im entgegengesetzten Sinne ein, aber da in diesem Falle die Hefe im getrockneten Zustand verarbeitet wurde, kann schon beim Liegen und Entwässern durch Zunahme der Maltase, die wirklich zu beobachten war, die Verschiebung vorbereitet worden sein.

Tabelle 5. Verschiebung der Zeitwertquotienten beim Extrahieren der Hefen.

Hefe (Trockengewicht in %)	Maltase			Glucosidase			Quotient der Zeitwerte
	Ver-suchs-zeit	Dre-hungs-abn.	Zeit-wert	Ver-suchs-zeit	Dre-hungs-abn.	Zeit-wert	
Löwenbräu 14. XII. 20 (22,7) Hefe	80	3,72	28	210	2,10	150	Anfangsw. 5,9
Extrakt	30	2,80	41	80	1,75	160	3,9
Spatenbräu 17. XII. 20 (23,2) Hefe	50	3,12	26	130	1,60	155	Anfangsw. 5,9
Extrakt	60	2,73	87	100	1,54	255	2,9
Rasse XII 26. II. 21 (25,0) Hefe	100	1,71	230	100	1,13	225	Anfangsw. 0,8
	150	2,48	150	150	1,62	195	Endwert 1,3
Extrakt aus Trockenhefe	100	2,08	265	100	1,20	390	
	150	2,58	260	150	1,55	390	1,5

Die Enzymlösungen gewannen wir durch rasche Autolyse bei neutraler Reaktion.

200 g Hefe werden in einer Pulverflasche mit 10 ccm [210] Chloroform verrieben. Die Verflüssigung und die Produktion von Säure trat rasch ein und war in einer Viertelstunde ziemlich beendet. Darauf verdünnten wir mit 200 ccm Wasser und neutrali-

¹ Auch in einem zweiten Fall wurde eine solche Zunahme der Maltase festgestellt, während hier die Bestimmung der Glucosidase für die aufbewahrte Hefe fehlt.

Spatenbräuhefe 6. XII. 20: In 60 Minuten Drehungsabn. der Maltoselösung 1,40°, Maltasezeitwert 195. Dieselbe Hefe, 3 Tage aufbewahrt: In 60 Minuten Drehungsabn. der Maltoselösung 2,35°, Maltasezeitwert 64.

sierten mit 1proz. Ammoniak, wovon beispielsweise 40 bis 70 ccm erforderlich waren. Zur Autolyse wurde die Wassermenge noch etwas vermehrt, so daß auf 1 Teil Hefe $1\frac{1}{2}$ Teile Wasser trafen; die weitere Säurebildung war nicht mehr erheblich. Nach 24 bis 48 Stunden filtrierten wir den Auszug ab. Die Ausbeute an Maltase und α -Glucosidase in diesen Hefeauszügen war zwar sehr gut, mitunter über die Mengen in der Hefe weit hinausgehend, aber leider sind die Enzyme darin wenig haltbar, weniger als in den durch Autolyse mit Toluol gebildeten.

Beispiel: Hefe der Löwenbrauerei vom Maltasezeitwert 39 lieferte in 24 Stunden einen Auszug, dessen Zeitwert, auf die Hefe bezogen, 25 war, entsprechend 160% Ausbeute. Diese Hefe gab bei der Autolyse mit Toluol in 2 Tagen nur einen Auszug vom Zeitwert 38, also mit 100% Ausbeute.

77. ZUR KENNTNIS DES EMULSINS.

Von **RICHARD WILLSTÄTTER** und **WILHELM CSÁNYI***.

(Aus dem Chemischen Laboratorium der Bayerischen Akademie der Wissenschaften in München.)

(Mit 2 Abbildungen.)

(Der Redaktion zugegangen am 15. September 1921.)

In den Angaben der Literatur über die Darstellung des Emulsins fehlt die quantitative Prüfung der enzymatischen Leistung und in den zahlreichen Untersuchungen über die Emulsinwirkungen fehlt noch oft die Berücksichtigung und Einstellung der geeigneten Wasserstoffionenkonzentration im Sinne von S. P. L. SÖRENSEN. Daher ist es bisher nicht bekannt, in welcher Ausbeute ein Präparat von Emulsin aus den Mandeln gewonnen werden kann und welche enzymatische Konzentration es im Vergleiche zur Pflanzensubstanz erreicht. In dieser Beziehung versuchen wir nach dem Vorbild der Untersuchung¹ über Peroxydase einen Beitrag zur Kenntnis des Emulsins zu geben. „Die zuverlässige Bestimmungsmethode bildete eine Voraussetzung der präparativen Arbeit. Denn der leitende Gedanke war die analytische Kontrolle der präparativen Methode nach zwei Richtungen: hinsichtlich der Ausbeute im Verhältnis zum angewandten Pflanzenmaterial und in bezug auf den Wirkungswert der Präparate.“

Die übliche Isolierung des Emulsins aus Mandeln mit Wasser oder verdünnter Essigsäure ist ungeeignet, da das Emulsin anscheinend durch Adsorptionswirkung in der [173] Pflanzensubstanz festgelegt ist und an Wasser nur schwer abgegeben wird. Bei der Einwirkung von sehr verdünntem Ammoniak lassen sich hingegen die Enzyme in ihrer ganzen Menge freilegen und man gewinnt das Emulsin aus den ammoniakalischen Auszügen in viel größerer Ausbeute und höherem Reinheitsgrad.

Für die quantitative Bestimmung des Emulsins eignet sich von seinen Wirkungen die Hydrolyse des Amygdalins, die auch bisher allgemein zur Schätzung gedient hat. Sie wird durch andere Maße ergänzt, die sich auf die Spaltung von Prunasin, dem Monoglucosid des Benzaldehydcyanhydrins, von β -Methylglucosid, von Lactose und von Raffinose beziehen. Gegen α -Methylglucosid vermochten wir, übereinstimmend

* *Herr Dr. Csányi hat später den Namen „Halden“ angenommen.*

¹ R. WILLSTÄTTER und A. STOLL, Liebigs Ann. d. Chem. Bd. 416, S. 21 [1917/18] (Abh. 35).

mit älteren Forschern, unter verschiedenen Bedingungen der Acidität keine Wirkung zu finden.

Als Zeitwerte der Emulsinwirkungen werden die Beträge von Minuten bestimmt, welche 1 mg Emulsin oder emulsinhaltiges Pflanzenmaterial brauchen würde, um 50 % der theoretischen Monosemenge aus äquivalenten Mengen der genannten Substrate unter gleichen Bedingungen abzuspalten, indessen in jeder Reaktion bei der für sie günstigsten Wasserstoffionenkonzentration. Das p_H -Optimum liegt für die Amygdalinhydrolyse am nächsten dem Neutralpunkt, für die Lactose- und Raffinosespaltung am weitesten im sauren Gebiet. Beispielsweise wird eines unserer Emulsinpräparate, das freilich durch 6 Monate langes Aufbewahren schon eine starke Einbuße an Wirksamkeit erlitten hatte, gekennzeichnet durch die Zeitwerte 18 für Amygdalinspaltung (10 in frischem Zustand), 11 für Prunasin-, 12 200 für β -Methylglucosid-, 26 400 für Lactose-, und 140 000 für Raffinoshydrolyse.

Die verschiedenen Wirkungen des Emulsins pflegt man damit zu erklären, daß es ein Gemisch mehrerer Enzyme sei. Schon die Zerlegung des Amygdalins ist wahrscheinlich auf die kombinierte Wirkung verschiedener Enzyme zurückzuführen, nämlich nach den Untersuchungen von H. F. ARMSTRONG, E. F. ARMSTRONG und E. HORTON¹ auf das [174] Eingreifen der Amygdalase, die von dem Diglucosid das erste Glucosemolekül abtrennt, und der Prunase, die das Monoglucosid des Mandelsäurenitrils abbaut, das von EMIL FISCHER zuerst aus Amygdalin mit sogenannter Hefemaltase dargestellt und von H. F. ARMSTRONG, E. F. ARMSTRONG und E. HORTON Prunasin genannt wurde. Es ist diesen Forschern gelungen, in den Blättern von *Prunus Laurocerasus* das Enzym (Prunase) aufzufinden, das Amygdalin nicht anzugreifen vermag, aber aus dem Cyanhydrinmonoglucosid Glucose abspaltet.

Weniger gut gestützt scheint uns bisher die Erklärung der Nebenwirkungen des Emulsins zu sein, der Hydrolyse anderer Glucoside und zusammengesetzter Zucker. E. BOURQUELOT und H. HÉRISSEY² haben zuerst die Milchzuckerspaltung des Emulsins auf eine beigemengte Lactase zurückgeführt, weil die Kefirlactase nicht auf Amygdalin wirkt und weil umgekehrt Emulsin³ vorkommt (in *Prunus Laurocerasus*, *Aspergillus niger*, *Polyporus sulfureus* Fr.), das den Milchzucker nicht anzugreifen vermag. Die Verschiedenheit von Emulsinlactase und Kefirlactase ist durch eine Arbeit von H. F. ARMSTRONG, E. F. ARMSTRONG und E. HORTON⁴) noch wahrscheinlicher geworden, die eine Hemmung der ersteren durch Glucose, der Hefelactase durch Galaktose beobachteten. Dennoch wäre es möglich, daß dem Emulsin neben seiner hauptsächlichsten Funktion auch weniger ausgeprägte Wirkungen auf andere Polyosen zukämen.

¹ Proc. Roy. Soc., Ser. B, Bd. 85, S. 359 [1912]. Vgl. auch R. J. CALDWELL und ST. L. COURTAULD, Proc. Roy. Soc. Bd. 79, S. 350 [1907].

² Soc. Biol. Bd. 55, S. 219 [1903].

³ Diese Angabe verliert ihre Beweiskraft, wenn man berücksichtigt, daß in diesen Fällen gar nicht das amygdalinspaltende Enzym, sondern z. B. bei *Prunus Laurocerasus* nur die Prunase vorlag.

⁴) Proc. Roy. Soc., Ser. B, Bd. 80, S. 321 [1908].

Eine auf Anregung von C. NEUBERG und in seinem Laboratorium ausgeführte Untersuchung von K. OHTA⁴ behandelte die Reinigung des Emulsins von Eiweiß, zugleich aber auch von den begleitenden Enzymen, denen die von C. NEUBERG⁵ entdeckte Spaltung der Raffinose, ferner die [175] Hydrolyse von β -Methylglucosid und Lactose eigen ist. K. OHTA hat durch Einwirkung von Pankreasferment auf Emulsin gewiß erreicht, Eiweißstoffe daraus zu beseitigen. Aber OHTAs gereinigte Präparate, deren Wirkung auf Amygdalin er als „außerordentlich kräftig“ bezeichnet, sind seinen zahlenmäßigen Angaben zufolge so schwach, über tausendmal schwächer¹⁾ als eines unserer Emulsinpräparate, daß es recht ungewiß ist, ob unter seinen Bedingungen der Prüfung die Wirkung auf Raffinose, β -Methylglucosid und Lactose überhaupt noch bestimmt werden kann.

Die Natur des Emulsins läßt sich klarer erkennen mittels der Methode der Zeitwertquotienten, die vor kurzem in Untersuchungen²⁾ über Hefeenzyme eingeführt wurde, um über die Spezifität der kohlehydratabbauenden Enzyme, z. B. über die Verschiedenheit der α -Methylglucosidase von Maltase, der Raffinase von Saccharase zu entscheiden. Die Quotienten der β -Methylglucosid-, Lactose- und Raffinosespaltung zur Amygdalinspaltung, der Lactose- zur Prunasin-, der β -Glucosid- zur Prunasinspaltung und andere Zeitwertverhältnisse werden in süßen und bitteren Mandeln und Aprikosenkernen und in den daraus gewonnenen Präparaten verglichen. Keines der Zeitwertverhältnisse weist einen konstanten Wert auf. Die Schwankungen der Quotienten sind so bedeutend, daß die Emulsinreaktionen als von einander unabhängige Enzymwirkungen und die Emulsinpräparate als veränderliche Gemische sehr zahlreicher glucosid- und polyosenabbauender Enzyme erkannt werden.

[176]

Bestimmungsmethode.

Als Maße für die Wirkungen des Emulsins dienen uns die Zeitwerte der 50proz. Spaltung von Amygdalin, Prunasin, β -Methylglucosid, Lactose und Raffinose und zwar die Anzahl Minuten, welche 1 mg Emulsinpräparat oder enzymhaltige Pflanzensubstanz brauchen würde, um bei 30,0° und optimalem p_H 50% der theoretischen Monosemenge abzuspalten in 20 ccm Lösung aus 0,1000 g Amygdalin (3 H₂O enthaltend) bzw. der äquivalenten Menge von 0,05765 g Prunasin, 0,0793 g β -Methylglucosid (mit $\frac{1}{2}$ H₂O), 0,07034 g Lactose (mit 1 H₂O), 0,2320 g Raffinose (mit 5 H₂O). Unter theoretischer Menge werden verstanden 2 Mole Glucose aus Amygdalin, 1 Mol Glucose aus Prunasin, β -Methylglucosid, Lactose, 1 Mol Galaktose aus Raffinose.

⁴ Biochem. Zs. Bd. 58, S. 328 [1914].

⁵ Biochem. Zs. Bd. 3, S. 535 [1907].

¹⁾ Während 1 mg unserer frischen Präparate in 10 bis 20 Minuten (Temperatur 30°) aus 1proz. Amygdalinlösung die Hälfte der theoretischen Glucosemenge freizulegen vermag, benötigen 10 mg des von OHTA gereinigten Emulsins 24 Stunden zu ca. 26% Spaltung, sogar bei der Temperatur von 37°; nach unserer Zeitwertdefinition hat das Ohtasche Präparat, von welchem 1 mg 14400 Minuten zu 26,3% Spaltung braucht, also 17:7,2 mal länger zu 50%, bei günstigerer Temperatur aber weniger günstigem p_H den Minutenwert 34000.

²⁾ R. WILLSTÄTTER und W. STEIBELT. Diese Zs. Bd. 115, S. 199 [1921] und R. WILLSTÄTTER und R. KUHN, Diese Zs. Bd. 115, S. 180 [1921].

Die optimale Wasserstoffzahl ist, wie im folgenden gezeigt wird, für die Hydrolyse des Amygdalins $p_H = 6$, für Prunasin und β -Methylglucosid 4,9, für Lactose 4,7 und für Raffinose 4,1. Sie wird in allen Fällen mit Acetatgemisch nach L. MICHAELIS¹ eingestellt.

Die Bestimmung der abgespaltenen Hexose mußte sowohl bei den Glucosiden wie bei den zusammengesetzten Zuckern mittels der Reduktionsmethode ausgeführt werden. Ihre Anwendung wird bei den Oxynitrilglucosiden durch die Gegenwart von Blausäure etwas kompliziert. Während K. OHTA² ohne Rücksicht auf die Blausäure die abgespaltene Glucose nach PAVY-KUMAGAWA-SUTO bestimmte, hatten R. J. CALDWELL und St. L. COURTAULD³ schon früher erkannt, daß dieses analytische Verfahren bei der Bestimmung des Amygdalins versagt, da der Endpunkt durch auftretende Grünfärbung verschleiert wird. Ausführliche Angaben über die Bestimmung enthält die Untersuchung von H. E. ARMSTRONG, E. F. ARMSTRONG und E. HORTON⁴. Die Emulsinwirkung wird mit einem Tropfen Schwefelsäure sistiert, diese mit Kaliumcarbonat [177] neutralisiert und die Flüssigkeit eine halbe Stunde mit Wasserdampf destilliert, ehe die Glucose nach dem modifizierten Allihnverfahren von BROWN, MORRIS und MILLAR bestimmt wurde. Ob unter diesen Bedingungen die Blausäure vollständig entfernt wird, ist nicht ersichtlich. Nach der veröffentlichten Kurve scheint die Spaltung nur zu etwa 80 % des theoretischen Glucosegehaltes geführt zu haben.

Wir zogen es vor, aus der schwefelsauren Flüssigkeit, 1 bis 2 ccm 10proz. Schwefelsäure auf 20 ccm enthaltend, die Blausäure mit Wasserdampf abzutrennen, was in 30 Minuten vollständig gelang. Es zeigte sich, daß unter diesen Bedingungen der Dampfdestillation das Amygdalin keine meßbare Hydrolyse erleidet. Die Glucose- bzw. Galaktosebestimmung führten wir stets nach G. SONNTAG⁵) und C. BERTRAND⁶) aus. Der größte Fehler³) betrug 1 %, er blieb innerhalb der Fehlergrenzen der übrigen Vornahmen, z. B. der Dosierung des Enzyms.

Auf diese Weise wurde die abgespaltene Glucose des Amygdalins in ihrer ganzen Menge gefunden, z. B. aus 0,1 g Amygdalin mit 2 mg eines mittelmäßigen Emulsinpräparates bei 30° in 5 Stunden 99 % der theoretischen Glucosemenge.

Ausführung. Im Jenaer Rundkolben von $\frac{1}{2}$ l Inhalt werden 10 ccm 1,0proz. Amygdalinlösung mit etwas Toluol, mit 2 bis 4 ccm Pufferlösung ($\frac{1}{10}$ -Acetatgemisch im Verhältnis 20 Natrium-ac.:1 Essigsäure) und so viel Wasser versetzt, daß mit der hinzuzufügenden Enzymlösung das Volumen auf 20,0 ccm kommt, und im Thermostaten

¹ Die Wasserstoffionenkonzentration, Berlin 1914, S. 189.

² Biochem. Zs. Bd. 58, S. 329, und zwar S. 335 [1914].

³ Journ. chem. Soc. Bd. 91, S. 666 [1907].

⁴ Proc. Roy. Soc., Ser. B, Bd. 80, S. 321 [1918].

⁵) Arbeiten a. d. Kaiserl. Gesundheitsamt Bd. 19, S. 447 [1903].

⁶) Bull. Soc. Chim. (3) Bd. 35, S. 1285 [1906].

³) Wenn auch nicht bezweifelt werden soll, daß die Bestimmung nach LING und RENDLE (A. R. LING und Th. RENDLE, Analyst Bd. 30, S. 182 [1905]; A. R. LING und G. C. JONES, Analyst Bd. 33, S. 160 [1908]), noch genauer ist, so finden wir doch die Kritik von W. A. DAVIS und A. J. DAISH (Journ. of Agricult. Science Bd. 5, S. 437, und zwar S. 445 und 468 [1912/13]) übertrieben scharf, welche die Analyse nach BERTRAND „regard as only roughly approximate“.

auf 30,0° vorgewärmt. Die Enzymlösung, 1 bis 5 ccm, enthaltend $\frac{1}{2}$ bis 5 mg Emulsin, oder die Suspension der Pflanzensubstanz, z. B. von 10 mg Pulver entölter Mandeln, lassen wir unter Umschwenken einlaufen und [178] beginnen die Zeitmessung in der Mitte der Einflußdauer. Eine Vergleichsprobe zur Bestimmung der Eigenreduktion des Emulsins, die übrigens gering, oft ganz unerheblich ist, oder des Pflanzenmaterials wird daneben in gleicher Weise, nur ohne Amygdalin angesetzt. Nach der Reaktionsdauer, gewöhnlich 30 bis 60 Minuten, schalten wir die Emulsinwirkung durch Zusatz von höchstens 2 ccm 10proz. Schwefelsäure aus. Dann wird die Flüssigkeit 30 Minuten lang der Dampfdestillation unterworfen und zwar so, daß das Volumen tunlichst unverändert bleibt, und die Bestimmung nach BERTRAND ausgeführt.

Beispiel. Angewandt wurde ein mit Essigsäure angesäuerter ammoniakalischer Extrakt aus entölten bitteren Mandeln (aus 20 g 500 ccm) und davon zur Messung verwendet 0,2 ccm (nämlich 1 ccm der fünffach verdünnten Lösung) entsprechend 8 mg Mandelpulver. Einwirkung auf 0,1 g Amygdalin während 60 Minuten. Nach BERTRAND wurden verbraucht 6,6 ccm 0,156 n-Permanganatlösung. Daraus ergaben sich 33,4 mg Glucose, d. i. 47,5 % Spaltung. Für diesen Spaltungsgrad würde 1 mg nach der Proportionalität zwischen Geschwindigkeit und Enzymmenge 480 Minuten erfordern. Aus der Reaktionskurve der Amygdalinspaltung (Abb. 2) ergibt sich zum Spaltungsgrad von 47,5 der zugehörige Abszissenpunkt 15,6, also zum Abszissenpunkt 17 der 50proz. Spaltung die Zeit von 523 Minuten. Dies ist der Zeitwert der aus 1 mg entölter Mandeln gewonnenen Emulsinlösung.

Ebenso wurden die entölten Mandeln selbst analysiert, nämlich aufgeschlämmte 8 mg, indem wir 0,4 g anteigten, auf 100 ccm auffüllten und davon 2 ccm zur Bestimmung anwandten. Perm. (0,152 n) gef. 4,4 ccm entsprechend 21,28 mg Glucose und 30 $\frac{1}{4}$ % Spaltung. Daraus Zeitwert 480. Die Emulsinausbeute unseres Beispiels im Extrakte betrug $480:523 = 92\%$.

Zur Bestimmung der Emulsinausbeute wenden wir ähnlich wie beim Invertin nach R. WILLSTÄTTER und F. RACKE (Ann. d. Chem., im Druck) einen Menge-Zeit-Quotienten an, der Enzymmenge proportional, additiv, nämlich den Quotienten des in irgendeiner Form vorliegenden emulsinhaltigen Materials [179] (mg) und seiner Wirkungszeit. Z. B. lieferten 20 g Mandeln vom Zeitwert 480 ($M:Z = 41,7$) 0,55 g Emulsin vom Zeitwert 18 ($M:Z = 30,6$); Ausbeute 73,5 %.

Die Bestimmung der übrigen quantitativ weit geringeren Wirkungen des Emulsins wird mit viel mehr Enzym ausgeführt, z. B. mit der 20- bis 100fachen Menge (50 bis 250 mg Emulsin oder 500 mg Pulver von Mandeln), und mit viel größerer Zeitdauer, z. B. 6 bis 40 Stunden. Auch wird die Puffermenge hier vermehrt, gewöhnlich auf 5 ccm n-Acetatsmischung. Die Mengen der Substrate sind äquivalent, nämlich

10 ccm 0,7930proz. Lösung von β -Methylglucosid (wasserhaltig),

10 ccm 0,7034proz. Lösung von Lactoschhydrat,

10 ccm 2,320proz. Lösung von Raffinose (wasserhaltig), die mit Puffer und Enzym auf 20 ccm gebracht werden.

Nur im Fall der Raffinose war auch ohne Enzym die Hydrolyse des Substrates bei der in Betracht kommenden Wasserstoffionenkonzentration von $p_{\text{H}} = 4,1$ und der langen Dauer schon beträchtlich. Daher sind hier zwei Vergleichsproben zur Korrektur der Kupferwerte nötig, die eine mit äquivalenter Raffinoselösung und dem nämlichen Puffer wie im Versuch, die andere mit der Emulsinlösung + Puffer.

Die enzymatische Reaktion unterbrachen wir in diesen Fällen, wo keine Dampfdestillation nötig war, durch Zufügen der alkalischen Seignettesalzlösung.

Bei der Lactose ist die Spaltung nicht so einfach zu verfolgen wie bei den übrigen Substraten, da ja die Lactose selbst Reduktionsvermögen besitzt und zwar etwa $7/10$ von der Reduktionswirkung nach Hydrolyse. Es war am einfachsten, der Bestimmung den Verbrauch von Permanganat nach BERTRAND zugrunde zu legen, den wir z. B. für

0 %	Spaltung von	0,07034 g	Lactosehydrat	-	8,50 cem
50 %	0,07034 g	..	=	10,30 cem
100 %	0,07034 g	..	-	12,10 cem

Permanganat (0,154 n) ermittelten. Genauere Angaben über die Analyse des Gemisches aus Lactose und ihrer Komponenten enthält eine nachfolgende Arbeit* von R. WILLSTÄTTER und G. OPPENHEIMER. [180] Mit den Spaltungsäquivalenten der Permanganatzahlen war es möglich, die aus den gefundenen Permanganatwerten abgeleitete Reaktionskurve für Prozente gespaltener Lactose zu eichen. Diese Umwertung vereinfacht sich dadurch, daß die Reaktionskurve sich als genau logarithmisch erweist.

Optimale Wasserstoffionenkonzentrationen.

Die meisten Untersuchungen über Emulsin sind noch ohne Berücksichtigung der Reaktion des Mediums ausgeführt worden. Schon 1909 haben C. S. HURDSON und H. S. PAINE¹ für die Salicinhydrolyse mit Emulsin schwach saure Reaktion ($5/1000$ n-HCl) als optimal erkannt², allerdings ohne Anwendung von Puffern. Unter Verwendung von Puffern im Sinne von SÖRENSEN untersuchte R. VULQUIN³ die Wirkung von Emulsin auf Amygdalin und Salicin und fand optimale Wirkung auf Amygdalin bei $p_{\text{H}} = 5,4$ bis 5,7, auf Salicin bei 4,4. Zu derselben Zeit aber gaben G. BERTRAND und A. COMPTON⁴ an, die Amygdalinspaltung verlaufe optimal in schwach alkalischem Medium, und an diese Beobachtung knüpfen G. BERTRAND und A. COMPTON⁵ in einer vor kurzem erschienenen Arbeit an, in der sie beim Altern des Emulsins eine Verschiebung des Wirkungsoptimums vom schwach alkalischen in saures Gebiet finden. Das Emulsin dieser Autoren dürfte frisch reicher, das von VULQUIN ärmer an Amygdalase gewesen sein als unsere Präparate; beim Altern des Emulsins von BERTRAND und COMPTON scheint vorwiegend Amygdalase zerstört worden zu sein.

* Abh. 64. ¹ Jl. Am. Chem. Soc. Bd. 31, S. 1242 [1909].

² Nach S. J. M. AULD (Jl. Chem. Soc. Bd. 93, S. 1251 [1908]) sollte für die Amygdalinspaltung neutrales Medium am günstigsten sein.

³ Soc. Biol. Bd. 70, S. 270 u. 763 [1911].

⁴ C. R. Bd. 153, S. 360 [1911].

⁵ Bull. Soc. chim. France (4), Bd. 29, S. 229 [1921].

Für die Spaltung von Prunasin, ferner von Lactose und Raffinose durch Emulsin enthält die Literatur keine Angaben über die Abhängigkeit von der Reaktion des Mediums; hinsichtlich der Lactosespaltung werden gewisse Ergebnisse von [181] H. E. ARMSTRONG, E. F. ARMSTRONG und E. HORTON¹ durch diesen Mangel beeinträchtigt. Für die Spaltung der β -Glucoside hat EMIL FISCHER² in seiner letzten Arbeit über den „Einfluß der Struktur der β -Glucoside auf die Wirkung des Emulsins“ „die für das Emulsin als günstig bekannte Konzentration von etwa 10^{-5} “ benützt.

Amygdalin. Phosphat- und Acetatpuffer wirken übereinstimmend.

12,5 mg Mandelpulver ergaben mit 0,1 g Amygdalin in 60 Minuten

bei p_H 6 mit Phosphatmischung 60,3 % Spaltung,
 „ p_H 6 „ Acetatmischung 60,7 % „

Die Abhängigkeit der Amygdalinspaltung vom p_H ermittelten wir mit 2 mg Emulsin vom Zeitwert 31 bei 1 stündiger Einwirkung auf 0,1 g Amygdalin (Tab. 1): Optimum zwischen 5 und 6,5, in saurer Lösung von $p_H = 3$ (wie $^{10}/_{1000}$ -HCl) wirkungslos, in spurenweise alkalischer Lösung ($p_H = 9$, Borat + Salzsäure) schwache Wirkung.

Tabelle 1. Amygdalinspaltung bei verschiedenen Wasserstoffzahlen.

p_H	Permanganat 0,150 n ccm	Spaltung %	$10^3 \log \frac{a}{a-x}$ t	η ϕ
3	0	0	—	—
4	8,5	62	42,0	0,40
5	11,5	87	88,6	0,85
6	12,0	91	104,6	1,00
7	10,1	75	60,2	0,58
8	5,2	37	20,1	0,16
9	1,5	10	4,6	0,04

Für das Gebiet von $p_H = 5$ bis 6,5 wurden zwischenliegende Aciditäten in einer zweiten Versuchsreihe (Tab. 2) unter Anwendung von 1 mg Emulsin geprüft und das Optimum genauer bei $p_H = 6$ gefunden.

[182]

Tabelle 2. Amygdalinspaltung zwischen p_H 5 und 6,5.

Puffer Mischungszahlen	p_H	Permanganat 0,150 n ccm	Spaltung %
5 Natriumacetat			
4 Essigsäure.	5,0	8,5	62,3
0,4 sek. Phosphat			
9,6 prim. „	5,5	8,6	63,1
1,2 sek. Phosphat			
8,8 prim. „	6,0	9,8	72,5
2,0 sek. Phosphat			
8,0 prim. „	6,25	9,0	66,25
3,0 sek. Phosphat			
7,0 prim. „	6,5	8,8	65,0

¹ A. a. O. ² Diese Zs. Bd. 107, S. 176 [1919].

Die Abb. 1 zeigt die Abhängigkeit der Emulsinwirkungen auf Amygdalin, Lactose und Raffinose von der Acidität und zwar so, daß gemäß der Annahme von L. MICHAELIS und H. DAVIDSOHN¹, wonach „bei jeder der optimalen Wasserstoffzahl

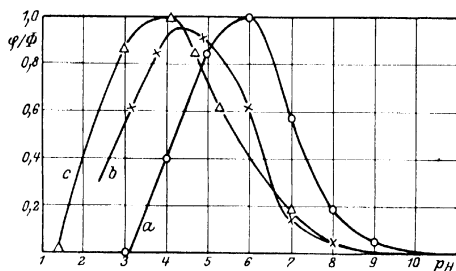


Abb. 1. p_H -Wirkungskurve des Emulsins.
Spaltung a von Amygdalin, b von Lactose, c von Raffinose.

nicht entsprechenden Acidität nur ein Bruchteil des vorhandenen Ferments in wirksamer Form zugegen ist“, dieser [183] Bruchteil (q/ϕ) in seiner Abhängigkeit vom Wasserstoffexponenten dargestellt wird.

Prunasin. Für die Prunasewirkung des Emulsins liegt nach einigen orientierenden Versuchen das Optimum bei etwas größerer Acidität, nämlich bei p_H = ungefähr 4,4.

60 mg Prunasin mit 1 mg Emulsin in 30 Minuten.

p_H = 6,0 Permanganat gef. 5,3 ccm Spaltung 74 %

p_H = 4,9 „ „ 5,9 ccm „ 83 %

p_H = 4,1 „ „ 5,7 ccm „ 80 %

β -Methylglucosid. Für dieses Substrat ist Emulsin einerseits bei p_H = 3 wirkungslos, andererseits bei neutraler Reaktion schon sehr schwach wirkend. Die optimale Zone liegt von p_H = 4,7 bis 5,1.

In einer Versuchsreihe (Tab. 3) ließen wir 10 mg Emulsin vom Zeitwert 54 für Amygdalin und 10800 in bezug auf β -Methylglucosid auf 80 mg Glucosid 13 Stunden bei 30° einwirken. Für Nr. 1 diente Glykokoll + Salzsäure, für 2 und 3 Citrat + Salzsäure, für 4 und 5 Phosphatmischung als Puffer.

Tabelle 3. Hydrolyse von β -Methylglucosid zwischen p_H = 3 und 8.

Nr.	p_H	Permanganat 0,154 n ccm
1	3,0	0
2	4,0	6,6
3	4,5	7,8
4	7,0	0,3
5	8,0	0

¹ Biochem. Zs. Bd. 35, S. 386 [1911].

Die zweite Versuchsreihe (Tab. 4) erstreckte sich nur auf das Gebiet der günstigsten Glucosidasewirkung; von demselben Emulsinpräparat wurden 40 mg 6 Stunden bei Gegenwart von Acetatpuffer zur Einwirkung gebracht.

[184]

Tabelle 4. β -Glucosidasewirkung bei günstigem p_H .

Na-Acetat- essigsäure Mischzahlen	p_H	Permanganat 0,154 n ccm	Spaltung $\frac{a}{a-x}$
$\frac{1}{4}$	4,1	7,5	53,6
$\frac{1}{2}$	4,4	8,1	58,1
$\frac{2}{1}$	5,0	8,4	60,4
$\frac{4}{1}$	5,3	8,0	57,3
$\frac{8}{1}$	5,6	7,5	53,6

Lactose. Die Emulsinwirkung ist auch hier bei neutraler Reaktion schwach, dagegen noch bedeutend bei $p_H = 3$; darin erinnert die Lactase an die Mandelraffinase, die bei dieser Acidität noch beinahe optimal wirkt. Das Optimum der Lactosespaltung liegt scharf bei 4,2 bis 4,6. Die in der Tabelle 5 mitgeteilte Versuchsreihe ist mit 100 mg Emulsin vom Zeitwert 93 für Amygdalin, 111000 für Lactose ausgeführt; 70 mg Lactose, 30°, 16 Stunden. Die Puffer waren Acetatmischungen, nur bei $p_H = 1$ und 8 Phosphate.

Tabelle 5. Abhängigkeit der Lactosespaltung von der Wasserstoffzahl.

p_H	Permanganat 0,154 n ccm	Spaltung $\frac{a}{a-x}$	$10^3 \log \frac{a}{a-x}$	η ϕ
3,2	9,6	30	9,7	0,62
3,8	9,9	39	13,4	0,85
4,4	10,1	44	15,7	1,00
4,9	10,0	41	14,3	0,91
6,0	9,6	30	9,7	0,62
7,0	8,8	8,5	2,3	0,145
8,0	8,6	2,5	0,7	0,045

Raffinose. Die Wirkungskurve des Mandelenzyms für Raffinosespaltung steigt von $p_H = 3$ zum Optimum an, das bei 4,1 liegt, und fällt gegen $p_H = 4,7$ hin steil ab. Die Kurve verläuft bei dieser Galaktoraffinase anders als bei der [185] Fructoraffinase der Hefe¹, der Abfall im stärker sauren Gebiet wie auch gegen den Neutralpunkt hin ist nämlich viel steiler.

In der Versuchsreihe der Tab. 6 wirkten 100 mg Emulsin vom Zeitwert 93 für Amygdalin, 142000 für Raffinose bei 30° 40 Stunden auf 200 mg Raffinose. Die Puffer waren Acetatgemische, nur bei $p_H = 1,5$ und 3 war Glykokoll + Salzsäure angewandt. Der Anstieg der Kurve im günstigen Gebiet wurde durch ergänzende Bestimmungen mit Acetatpuffer nachgeprüft.

¹ R. WILLSTÄTTER und R. KUHN, Diese Zs. Bd. 115, S. 180, und zwar S. 186 [1921].

Tabelle 6. Abhängigkeit der Emulsin-raffinase von der Wasserstoffzahl.

pH	Permanganat 0,154 n ccm	Spaltung %	$10^3 \log \frac{a}{a-x}$ t	$\frac{\eta}{\phi}$
1,5	0,3	2,0	0,23	0,01
3,0	10,5	80,5	17,75	0,87
4,1	11,0	84,6	20,30	1,00
4,7	10,4	79,6	17,25	0,85
5,3	9,0	68,5	12,55	0,62
7,0	4,0	29,3	3,78	0,10

Reaktionsgeschwindigkeit und Enzymmenge.

Von den Wirkungen des Emulsins legen wir die Amygdalinspaltung im allgemeinen der Ermittlung der Enzymsausbeute in Lösungen und Präparaten und der Bestimmung des Reinheitsgrades, d. h. der Enzymkonzentration in den Präparaten zugrunde. Die quantitative Bestimmung der Zeitwerte setzt aber voraus, daß für einen gegebenen Umsatz das Produkt aus Enzymmenge und Reaktionszeit konstant ist. Bei der Spaltung des Amygdalins erwies es sich nun in allen Fällen in dem praktisch in Betracht kommenden Bereich und darüber hinaus als [186] zutreffend¹, daß sich die Zeiten gleichen Umsatzes umgekehrt wie die Enzymmengen verhalten.

Auch die Hydrolyse des β -Methylglucosids, der Lactose und der Raffinose prüften wir in dieser Beziehung, zumeist im Bereich von 1:10, und fanden, wie die Tab. 7 zeigt, die Proportionalität von Reaktionsgeschwindigkeit und Enzymmenge erfüllt.

Tabelle 7. Enzymkonzentration und Umsatz.

Substrat	Emulsin mg	Zeit	Permanganat ccm	Spaltung %
Amygdalin . .	0,5	60 Min.	5,62	40,10
1. Versuch . .	1,0	30 "	5,65	49,37
Amygdalin . .	0,5	120 "	8,5	62,27
2. Versuch . .	1,0	60 "	8,3	60,70
	5,0	12 "	8,5	62,27
β -Methylglucosid	10	15 Std.	6,05	42,65
1. Versuch . .	50	3 "	6,15	43,35
β -Methylglucosid	100	2 "	5,35	37,6
2. Versuch . .	200	1 "	5,30	37,5
Lactose	20	80 "	10,2	47
	40	40 "	10,2	47
	100	16 "	10,1	44
	200	8 "	10,0	42
Raffinose . . .	20	65 "	4,3	32,0
	200	6 $\frac{1}{2}$ "	4,2	31,0

Da diese Nebenwirkungen des Emulsins, die Spaltungen der zusammengesetzten Zucker, vergleichsweise sehr schwach sind, so wäre es von Wert, in diesen Fällen die

¹ S. J. M. AULD (Jl. Chem. Soc. Bd. 93, S. 1251 [1908]) war zu dem Ergebnis gekommen, daß lediglich bei geringer Emulsinkonzentration die Geschwindigkeit der Hydrolyse von Amygdalin proportional der Enzymmenge sei. Vgl. auch H. E. ARMSTRONG, E. F. ARMSTRONG und E. HORTON, Proc. Roy. Soc., Ser. B, Bd. 80, S. 321 [1908]. Diese Einschränkung fanden wir indessen nicht bestätigt.

Prüfung der Proportionalität auf einen viel größeren Bereich auszudehnen, was aber durch das Erfordernis sehr großer Enzymmengen und sehr langer Versuchszeiten erschwert wird. Aus den [187] Beobachtungen der Hydrolyse, die z. B. mit 100 bis 500 mg Enzympräparat ausgeführt sind, werden Zeitwerte abgeleitet, die sich gemäß der Definition auf die Wirkung von 1 mg beziehen. Es läßt sich nicht vermeiden, daß durch diese Umrechnung, welche die strenge Proportionalitätsbeziehung voraussetzt, die Zeitwerte für die schwachen Emulsinwirkungen ungenau werden. Ohne-dies sind diese nur viel weniger genau zu bestimmen als die Hauptwirkungen des Emulsins, weil in den erforderlichen langen Bestimmungszeiten die Reduktionswirkung in den Kontrollproben (z. B. bei der Analyse der Mandeln in den Suspensionen der Pflanzensubstanz) einen ansehnlichen Bruchteil im Vergleich zur Bestimmungslösung ausmacht.

Zur Kinetik der Emulsinwirkungen.

Über die Kinetik der Wirkungen von Emulsin auf β -Methylglucosid, Lactose¹ und Raffinose finden sich keine Aufschlüsse in der Literatur. Unsere Beobachtungen über den zeitlichen Verlauf dieser Reaktionen, die in den Tab. 8, 9 und 10 verzeichnet sind, lassen erkennen, daß sich diese Hydrolysen dem Gesetz der monomolekularen Reaktion fügen.

Tabelle 8.

Zeitlicher Verlauf der β -Methylglucosidspaltung. (0,8proz. Glucosidlösung, 100 mg Emulsin, $p_{\text{H}} = 4,4$; 30°.)

Zeit Stunden	Permanganat 0,154 n ccm	Spaltung $\frac{v_{\infty}}{v_0}$	$10^4 \ln \frac{a}{a-x}$
2	1,2	7,1	370
16	6,8	48,35	410
19	8,0	57,45	450
23	8,6	62,0	420
26	9,0	65,4	410
41	11,0	81,0	400
48	11,4	84,2	380

Tabelle 9.

[188] Verlauf der Lactosespaltung. (0,7proz. Lösung, 500 mg Emulsin, $p_{\text{H}} = 4,4$; 30°.)

Zeit Stunden	Permanganat 0,154 n ccm	Spaltung $\frac{v_{\infty}}{v_0}$	$10^4 \ln \frac{a}{a-x}$
4	9,1	15	410
7	9,4	24	390
21	10,5	55	380
24	10,7	61	390
30	11,0	69,5	396
46	11,55	85	410

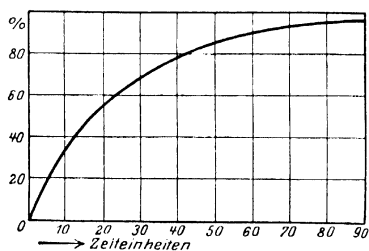
¹ Die Versuche von H. E. ARMSTRONG, E. F. ARMSTRONG und E. HORTON behandelten noch ohne Einstellung günstiger Acidität den Einfluß des Verhältnisses zwischen der Menge von Mandellactase und der Lactosemenge, ohne zu einem brauchbaren Ausdruck für die Reaktionsgeschwindigkeit zu gelangen.

Tabelle 10. Verlauf der Raffinosespaltung. (2,3proz. Lösung, 1 g Emulsin, $p_H = 4,2$; 30° .)

Zeit Stunden	Permanganat 0,154 n ccm	Spaltung $\frac{a}{a_0}$	$\frac{10^4}{t} \ln \frac{a}{a-x}$
1	0,5	3,5	351
$2\frac{1}{2}$	1,15	8,5	355
6	2,5	18,0	330
9	3,5	25,6	328
$22\frac{1}{2}$	7,3	55,2	350
26	8,0	60,5	356
$30\frac{1}{2}$	8,7	66,0	352

Demnach stimmen die Enzyme des Emulsins, welche die Lactose, Raffinose und das β -Methylglucosid spalten, in ihrer Kinetik mit der Saccharase und Raffinase aus Hefe überein, also diejenigen Mandelenzyme und diejenigen Hefeenzyme, deren Wirkungsoptimum in ausgesprochen saurem Gebiete liegt. Auch für die Spaltung des Salicins durch Emulsin gilt das nämliche; diese ebenfalls in saurem Medium am besten erfolgende Hydrolyse zeigt nach C. S. HUDSON und H. S. PAINE¹ den Verlauf einer monomolekularen Reaktion.

Anders steht es um den zeitlichen Verlauf der Amygdalinspaltung, der in der Tab. 11 und in der [189] Reaktionskurve, Abb. 2, dargestellt wird, mittels deren

Abb. 2. Zeitlicher Verlauf der Amygdalin-Glucose-Spaltung ($p_H = 6$; 30°).

wir aus den jeweils beobachteten Spaltungsgraden die der 50proz. Spaltung entsprechenden Zeiten ermitteln. Hier fällt die Geschwindigkeitskonstante im Verlaufe der Hydrolyse ab. Mit dieser Emulsinreaktion verhält es sich indessen nicht ganz so wie mit den Hydrolysen der Maltose und des α -Methylglucosids durch Hefeenzyme, die einen vom monomolekularen Gesetz noch mehr abweichenden Verlauf nehmen. Aber eine gewisse Analogie besteht auch hier in

der Kinetik der Enzyme, die bei ähnlicher Wasserstoffionenkonzentration optimal wirken, nämlich bei spurenweise saurer und bei schwach saurer Reaktion.

Tabelle 11.

Kinetik der Amygdalinhydrolyse. (1proz. Lösung; 2,5 mg Emulsin. $p_H = 6$; 30° .)

Zeit Minuten	Permanganat 0,156 n ccm	Spaltung $\frac{a}{a_0}$	$\frac{10^4}{t} \ln \frac{a}{a-x}$
12	1,0	6,68	575
24	1,57	10,95	483
40	2,10	14,50	492
60	3,15	22,03	414
90	4,50	31,84	425
120	5,50	39,24	415
180	7,15	51,75	404
1200	12,65	96,00	257

¹ Jl. Am. Chem. Soc. Bd. 31, S. 1242 [1909].

Hinsichtlich der Abspaltung von Glucose aus Amygdalin ist zu berücksichtigen, daß es sich nicht um eine einfache [190] Reaktion handelt, sondern um kombinierte Amygdalase- und Prunasewirkung und daß die für die gesamte Glucosebildung günstigsten Bedingungen ($p_{\text{H}} = 6$) für jede der beiden enzymatischen Teilreaktionen, besonders die der Prunase, nicht optimal sind.

Auch frühere Autoren¹ kamen hinsichtlich der Kinetik der Amygdalinhydrolyse zu Abweichungen vom monomolekularen Verlauf; diese älteren Untersuchungen können aber für den Zweck der Zeitwertbestimmung nicht herangezogen werden, da sie nicht bei günstigster Acidität und nicht in genau definiertem Medium vorgenommen sind.

Darstellung des Emulsins.

Emulsin wird bisher durch Ausziehen von Mandeln mit Wasser gewonnen und zwar ein unbekannter Bruchteil der vorhandenen Enzymmenge; unbekannt ist auch die Erhöhung der Enzymkonzentration von den Mandeln zum Präparat.

Die ältesten Vorschriften für die Darstellung von F. WÖHLER und J. LIEBIG² und von P. ROBIQUET³ werden, nur geringfügig modifiziert, noch allgemein benützt. Nach E. BOURQUELOT⁴ und H. HÉRISSEY⁵ werden süße Mandeln enthäutet, zerstoßen und mit der doppelten Menge von mit Chloroform halbgesättigtem Wasser 24 Stunden maceriert. Nach dem Kolieren wird der Auszug durch Ansäuern mit etwas Essigsäure vom Eiweiß („Casein“) befreit und mit dem 4fachen Volumen Alkohol gefällt. Nach H. F. ARMSTRONG, E. F. ARMSTRONG und E. HORTON⁶ verwendet man süße oder bittere Mandeln, die in Brei verwandelt, durch Pressen (freilich unvollkommen) entölt und 24 bis 48 Stunden mit dem Doppelten oder [191] Dreifachen an Toluolwasser ausgezogen werden, am besten bei 10 bis 20°. Aus dem Filtrat wird wieder mit ein wenig Essigsäure Albuminoid beseitigt, ehe es mit nur dem gleichen Volumen Alkohol gefällt wird. Das Ausziehen des Emulsins nimmt man auch mit verdünnter Essigsäure vor, um die durch sie koagulierbaren Proteine fernzuhalten; z. B. sollen nach D. H. WESTER⁷) die zerkleinerten, aber nicht entöhlten Mandeln mit nur dem gleichen Gewicht 1proz. Essigsäure maceriert werden.

Um mit Wasser oder Essigsäure einen einigermaßen beträchtlichen Anteil des Emulsins zu gewinnen, ist aber viel mehr Lösungsmittel nötig. Mit der fünffachen Menge 1proz. Essigsäure vermochten wir durch 24stündiges Macerieren z. B. 29,

¹ Vgl. S. J. M. AULD (a. a. O.), der die Spaltung des Amygdalins durch Blausäurebestimmung gemessen hat, und H. E. ARMSTRONG, E. F. ARMSTRONG und E. HORTON (a. a. O.), die den Verlauf der Hydrolyse sowohl durch Bestimmung der Glucose wie der Blausäure verfolgten.

² Liebigs Ann. der Chem. Bd. 22, S. 1 [1837].

³ Jl. Pharm. et Chim. (2) Bd. 24, S. 326 [1838]; vgl. Liebigs Ann. der Chem. Bd. 28, S. 289 [1838].

⁴ Arch. d. Pharmazie Bd. 245, S. 172 [1907].

⁵ Thèse, Paris 1899.

⁶ Proc. Roy. Soc., Ser. B, Bd. 80, S. 321, und zwar S. 324 [1908].

⁷) Anleitung zur Darstellung phytochem. Übungspräparate, Berlin 1913, S. 120.

mit dieser Menge Essigsäure-Natriumacetatgemisch von $p_H = 6$ z. B. 32% des Emulsins der Mandeln in Lösung zu bringen, wenn diese gänzlich entölt waren.

Der Reinheitsgrad der Emulsinpräparate läßt sich steigern, wenn sie nach dem Trocknen in Wasser aufgelöst, wobei unlöslich gewordenes Protein mit einem nur geringen Gehalt an Emulsin zurückbleibt, und nochmals mit Alkohol gefällt werden. Mit dieser Reinigung und bei Anwendung der größeren Lösungsmittelmengen erhielten wir z. B. aus 18,7 g entölte, bitteren Mandeln 0,3 g umgeschiedenes Emulsin vom Zeitwert 31,4, entsprechend 22% Ausbeute.

Die unbefriedigende Ausbeute wird dadurch verschuldet, daß das Emulsin von der Pflanzensubstanz an Wasser oder Essigsäure zu schwierig abgegeben wird. Es scheint in ihr durch Adsorption festgelegt zu sein. Beim Behandeln mit sehr verdünntem Ammoniak gelingt es aber, das Emulsin freizulegen und in guter Ausbeute zu isolieren. Zugleich wird dabei das Verhältnis zwischen den Enzymen und den Begleitstoffen verbessert, der Reinheitsgrad der Präparate schon vor dem Umscheiden günstiger. Die Alkalimenge, die von der Pflanzensubstanz bis zum Eintritt alkalischer Reaktion aufgenommen wird, ist so bedeutend, daß man die Mandeln zweckmäßig mit dem $2^{1/2}$ -fachen von $\frac{1}{10}$ -Ammoniak behandelt. Die praktische [192] Ausbeute (ungerechnet die in den Mandelrückständen hinterbleibenden Anteile der Enzymlösung) in den ammoniakalischen Auszügen läßt sich erst nach dem Ansäuern mit Essigsäure durch die Zeitwertmessung bestimmen. Sie betrug nach dem Ausfällen von Eiweiß in einigen Versuchen 85, 90, 82 und 88%.

Die Mandeln werden zunächst in trockenes, ölfreies Pulver verwandelt. Um sie zu enthäuten, erwärmt man sie eine Viertelstunde in Wasser von 60 bis 70°. Man trocknet sie oberflächlich an der Luft, zerkleinert sie in der Mandelmühle und entzieht ihnen in der hydraulischen Presse die Hauptmenge des Öls. Darauf werden sie mit dem Dreifachen an Äther in einer Flasche extrahiert, nach dem Absaugen in der Walzenmühle gemahlen und nochmals mit der doppelten Menge Äther ausgezogen, abgesaugt und nachgewaschen. Das in einem warmen Luftstrom getrocknete Material wird in einer Siebmühle aufs feinste gemahlen. An Pulver, das für die Bestimmungen im Vakuumexsiccator zu trocknen ist, erhält man etwa ein Drittel vom Gewicht der Mandeln. Beim Aufbewahren nimmt es an enzymatischer Wirkung ab, z. B. in einem halben Jahre um 10%.

Verschiedene Proben von ölfreiem Pulver aus süßen wie aus bitteren Mandeln ergaben ziemlich übereinstimmende Zeitwerte für Amygdalinspaltung: 425, 480 und 500.

100 g Mandelpulver verrühren wir in einer Flasche mit 250 ccm $\frac{1}{10}$ -Ammoniak und schütteln nach Verdünnen mit weiteren 100 ccm Wasser 5 Stunden lang mit der Maschine. Den ammoniakalischen Auszug trennt man am besten mittels der Zentrifuge von den Rückständen, um diese sogleich in den Zentrifugengläsern wieder mit 100 ccm Wasser unter Zusatz von 10 ccm $\frac{1}{10}$ -Ammoniak anzurühren, von neuem zu zentrifugieren und ebenso einen dritten Auszug zu bereiten, abermals, falls die alkalische

Reaktion verschwunden ist, unter Zusatz einiger Kubikzentimeter Ammoniak. Die vereinigten Auszüge, etwa $\frac{1}{2}$ l, enthalten 60% der Trockensubstanz der Mandeln. Einen großen Teil der Eiweißstoffe, etwa 8% vom Pflanzenmaterial, fällen wir, wie üblich, mit verdünnter Essigsäure (300 ccm $\frac{n}{10}$ oder 60 ccm $\frac{n}{2}$) aus; der Niederschlag enthält 5 bis 8% vom Emulsin

[193] Das Filtrat gibt schon mit wenig 95proz. Alkohol (30% seines Volumens) eine Fällung, die hauptsächlich aus Eiweiß und Gummi besteht, aber auch ca. 20% der Enzyme einschließt. Trennt man diese Fraktion ab, so wird das Rohprodukt des Emulsins reiner. Aber da für das Präparat doch eine Umfällung erforderlich ist, bewährt es sich nicht, die etwas verlustbringende fraktionierte Fällung vorzunehmen. Daher fällen wir die Lösung mit der 4fachen Menge Sprit und isolieren mittels der Zentrifuge den rein weißen Niederschlag, der mit absolutem Alkohol und Äther gewaschen wird.

In der essigsäuren Lösung, auch in 30% Alkohol enthaltender, ist das Emulsin praktisch beständig. Gegenwart von Alkohol hemmt die Amygdalinspaltung deutlich, 10% Alkohol in der Reaktionsflüssigkeit erniedrigt die Wirkung um etwa ein Viertel.

Das Rohprodukt betrug exsiccator trocken 2,5 bis 3,5 g, beispielsweise vom Zeitwert 25, 22, 18, 16, was Ausbeuten von etwa 60 bis 75% der Theorie entspricht.

Durch die Fällung und Trocknung ist ein Teil des noch beigemengten Proteins unlöslich geworden. Daher läßt sich der Reinheitsgrad leicht durch Umscheiden verbessern. Das feine Pulver teigt man mit wenig Wasser in der Reibschale an und spült es mit dem Dreißigfachen von Wasser in die Zentrifugengläser über, in denen die Lösung geklärt wird. Darauf fällt man das Emulsin zum zweiten Male mit Alkohol, wenn es für die Ausflockung nötig ist unter Zusatz einer Spur Calciumchlorid. Diese Reinigung ließ sich fast ohne Verlust ausführen, die umgefällten Präparate wiesen Zeitwerte von 10 bis 18 auf.

Während ein Handelspräparat, für das wir z. B. den Zeitwert 130 ermittelten, gut haltbar ist, fanden wir die guten Emulsinpräparate schlecht haltbar, namentlich die durch Umscheiden gereinigten hochwertigen Präparate. Ein Rohprodukt vom Zeitwert 22 hielt sich über einen Monat unverändert, aber in 0,05proz. Lösung (toluolhaltig) verschlechterte es sich zum Zeitwert 42,5. Bei einem umgefällten Präparat verschlechterte sich der Zeitwert 18 in $3\frac{1}{2}$ Monaten zu 25, in [194] weiteren $2\frac{1}{2}$ Monaten zu 54; ein anderes Präparat erlitt Einbuße an Wirksamkeit, entsprechend den Zeitwerten 10:18.

Die Emulsinpräparate sind in Wasser klar löslich, hellbräunlich bei großer Konzentration. Die Lösung wird durch Salzsäure gefällt. Das Emulsin zeigt auch nach langem Erwärmen mit Wasser keine reduzierende Wirkung auf Fehlingsche Lösung, während dies nach C. NEUBERG und F. MARX¹ bei Handelspräparaten gefunden wird. Dagegen tritt noch bei langdauerndem Erwärmen mit verdünnter Säure etwas Reduktionswirkung auf. Man findet stets noch schwache Millon- und Biuretreaktion und Xanthoproteinreaktion. Ein Präparat vom Zeitwert 18 zeigte $[\alpha]_D = -60^\circ$.

¹ Biochem. Zs. Bd. 3, S. 535, und zwar S. 538 [1907].

Quotienten der Emulsinwirkungen in Mandeln und Präparaten.

In einigen Beispielen von Zeitwertbestimmungen, nämlich für die Emulsinwirkungen auf Amygdalin, Prunasin, β -Methylglucosid, Lactose und Raffinose, beginnen wir die enzymatische Analyse der als Ausgangsstoffe für Emulsin in Betracht kommenden bitteren und süßen Mandeln und Aprikosenkerne (Tab. 12 und 14) und die enzymatische Beschreibung von Emulsinpräparaten (Tab. 13 und 15). Diese Analyse muß ausgestaltet und in größerem Maßstab, nämlich mit zahlreicheren Proben fortgesetzt und auf eine größere Zahl von Substraten ausgedehnt werden. Sie ergibt zunächst das Verhältnis der verschiedenen enzymatischen Wirkungen in Pflanzenstoffen und Präparaten. Damit ist zwar das Verhältnis der Mengen der entsprechenden Enzyme nicht gegeben, aber da die Enzyme in so hohem Maße spezifische Reagenzien für den Abbau von Polyosen und Glucosiden sind, so ist es wahrscheinlich, daß gleichen hydrolytischen Wirkungen auch ähnliche oder vergleichbare Konzentrationen der Enzyme entsprechen.

Die quantitative Untersuchung der Mandeln wird darüber Aufschluß geben, welche Ausgangsstoffe für die einzelnen Komponenten des unter dem Namen Emulsin bekannten Gemisches besonders geeignet sind. Nach dem vorliegenden noch spärlichen Material erscheinen z. B. die Aprikosenkerne für die [195] Galaktoraffinase als ein günstigeres Material wie Mandeln (Zeitwert 300000 statt 600000).

Ein Hauptzweck der Analyse war, zu prüfen, ob für jeden einzelnen Fall der Hydrolyse ein spezifisches Enzym hervorgebracht wird. Wenn einem Enzym die Fähigkeit zukommt, mehrere Substrate, wie Zucker oder Glucoside zu spalten, so werden sich gleiche Zeitwertquotienten dafür ergeben bei verschiedenen Ernten oder Proben desselben pflanzlichen Ausgangsmaterials oder bei verschiedenen pflanzlichen Ausgangsstoffen oder beim Vergleich von frischem und gealtertem Pflanzenmaterial oder beim Vergleich des Pflanzenmaterials und der daraus gewonnenen Präparate oder bei Präparaten nach gewissen Fraktionierungen, Präparaten von verschiedenem Reinheitsgrad, Präparaten von ungleichem Alter.

Für dieses Ziel der Untersuchung war es daher unerheblich, ob das Pflanzenmaterial und ob das Emulsinpräparat frisch oder gealtert zur Analyse diente. Die enzymatische Wirksamkeit nahm beim Aufbewahren der trockenen Mandelpulver und der Emulsinpräparate ab, die untersuchten Emulsinproben waren in bezug auf den Zeitwert der Amygdalinspaltung von 10, 18 und 41 auf 18, 54 und 93 zurückgegangen. Aber da das Altern wie die Isolierung und Reinigung eine Gelegenheit zur Verschiebung des Zeitwertverhältnisses bietet, so sind die Produkte von verminderter Wirksamkeit nicht weniger geeignet für unsere Schlußfolgerungen wie frische.

Für die Übereinstimmung irgendwelcher Zeitwertverhältnisse haben sich bisher keine Anhaltspunkte ergeben.

Beim Vergleich von bitteren Mandeln und einem Handelspräparat von Emulsin erscheint die Übereinstimmung des Quotienten von β -Methylglucosid- und Amygdalin-

spaltung, auch von Raffinose- zu Amygdalinspaltung bemerkenswert, aber das Verhältnis zwischen Lactose- und Amygdalinspaltung ist hier weit abweichend. Gerade dieses Verhältnis ist bei unseren Emulsinpräparaten ähnlich wie im Ausgangsmaterial, dagegen das Verhältnis von β -Glucosid- zur Amygdalinspaltung schwankend, das Verhältnis Raffinose- zu Amygdalinhydrolyse von dem entsprechenden Zeitwertquotienten der Mandeln weit abweichend.

[196] Das Verhältnis der Lactase zur Prunase ist veränderlich, nämlich 577 bei Aprikosenkernen, 3740 in einem Handelspräparat von Emulsin, das Verhältnis zwischen β -Methylglucosidase und Prunase ist gleichfalls veränderlich, 1110 in einem, 277 in einem zweiten von unseren Emulsinpräparaten. Zwischen Lactase und Prunase, zwischen β -Glucosidase und Prunase besteht also kein Zusammenhang. Die von C. NEUBERG¹ im Emulsin entdeckte Raffinase hat zu den Amygdalin spaltenden Enzymen, überhaupt zu den anderen Enzymen des Emulsins keine Beziehung, denn der Quotient aus Raffinosespaltung und anderen Spaltungen differiert stark, das Verhältnis zwischen Raffinose- und Amygdalinhydrolyse wurde bei bitteren Mandeln = 1220, bei süßen = 342 gefunden.

Auch aus den Zeitwertverhältnissen zwischen Prunasin- und Amygdalinspaltung sind noch keine einfachen Schlußfolgerungen zu ziehen. Das Substrat Prunasin entsteht durch Amygdalasewirkung; die Prunase hängt daher in der Erlangung ihres Substrates vom Umsatz der Amygdalase ab. Für die Wirkung der Prunase sind die günstigsten Bedingungen der Gesamtamygdalinspaltung nicht optimal. Der Quotient Prunasin- zu Amygdalinspaltung stimmt in drei von uns dargestellten Emulsinpräparaten (0,6, 0,7, 0,6) nahezu überein, aber der abweichende Quotient 0,93 bei einem käuflichen Emulsin zeigt, daß auch zwischen diesen Zeitwerten kein festes Verhältnis besteht. Für jedes Emulsin mit einem Quotienten, der von 0,6 bis 0,7 abweicht, sollte das optimale p_{H_2} besonders bestimmt werden; da dies nicht geschehen ist, sind hier die Zeitwerte für Amygdalinspaltung und die daraus abgeleiteten Quotienten erheblich ungenau.

Es bleibt zu untersuchen, wieweit für die Spaltung der miteinander näher verwandten Phenolglucoside wie Salicin, Helicin, Coniferin, Arbutin u. a. die Zeitwertverhältnisse verschieden sind, und es wird sich daraus ergeben, wie weitgehend die Spezifität der glucosidspaltenden Enzyme der Pflanzensamen ist.

Bei allen bis jetzt untersuchten Emulsinreaktionen handelt es sich um Wirkungen von Enzymen, die voneinander unabhängig und in veränderlichen Verhältnissen gemengt auftreten.

[197] Bestimmungen zur Tabelle 12.

Für die Analyse dienten die Pulver von Mandeln, die wie zur Emulsindarstellung vollkommen entölt und getrocknet waren.

1. Amygdalinspaltung. Bittere Mandeln, ältere Probe. 10 mg während 41 Minuten, Perm. 0,154 n, 6,0 ccm, Spaltung 43,32 %, entspr. Zeitwert 528.

Bittere Mandeln, frische Probe. 10 mg in 30 Minuten, Perm. 4,45 ccm, Spaltung 35,1 %, entspr. Zeitwert 500.

¹ Biochem. Zs. Bd. 3, S. 519 [1907].

Süße Mandeln, 1 Jahr alt. 10 mg in 40 Minuten, Perm. 0,154 n, 3,0 ccm, Spaltung 20,6 %, entspr. Zeitwert 1237 (gegen 500 in frischem Zustand).

Aprikosenkerne. 10 mg in 30 Minuten, Perm. 0,157 n, 2,3 ccm, Spaltung 16 %. — 10 mg in 65 Minuten, Perm. 4,5 ccm, Spaltung 32 %. — Zeitwerte 1200 und 1250.

2. Prunasinspaltung. Aprikosenkerne. 10 mg in 60 Minuten, Perm. 0,154 n, 3,0 ccm. — Spaltung 41,23 %, entspr. Zeitwert 766.

3. β -Methylglucosidspaltung. Bittere Mandeln, ältere Probe. 250 mg in 1380 Minuten, Perm. 0,154 n, 7,0 ccm, Spaltung 49,75 %, entspr. Zeitwert 345000.

Bittere Mandeln. Frische Probe. 250 mg in 1440 Minuten, Perm. 7,3 ccm, Spaltung 52 %, entspr. Zeitwert 339000.

Süße Mandeln. 1 Jahr alt. 250 mg in 1020 Minuten, Perm. 5,7 ccm, Spaltung 40,1 %, entspr. Zeitwert 332000.

4. Lactosespaltung. Bittere Mandeln, frische Probe. 125 mg in 1380 Minuten, Perm. 0,154 n, 9,0 ccm, Spaltung 14 %, entspr. Zeitwert 860000.

Aprikosenkerne. 125 mg in 1770 Minuten, Perm. 0,154 n, 9,5 ccm, Spaltung 28 %, entspr. Zeitwert 442000.

5. Raffinosespaltung. Bittere Mandeln, ältere Probe. 250 mg in 1290 Minuten, Perm. 3,8 ccm, Spaltung 27,9 %, entspr. Zeitwert 645000.

Bittere Mandeln. Frische Probe. 250 mg in 1440 Minuten, Perm. 0,154 n, 4,4 ccm, Spaltung 32,4 %, entspr. Zeitwert 610000.

Süße Mandeln, 1 Jahr alt. 250 mg in 1020 Minuten, Perm. 0,154 n, 4,5 ccm, Spaltung 33,1 %, entspr. Zeitwert 423000.

Aprikosenkerne. 125 mg in 1770 Minuten, Perm. 5,2 ccm, Spaltung 38,5 %, entspr. Zeitwert 308000.

Bestimmungen zur Tabelle 13.

1. Amygdalinspaltung. Präparat Nr. 1; 0,8 mg in 30 Minuten, Perm. 0,154 n, 8,15 ccm, Spaltung 58,5 %, entspr. Zeitwert 18.

Präp. Nr. 2. 1,0 mg in 31 Minuten, Perm. 4,8 ccm, Spaltung 33,6 %, entspr. Zeitwert 54.

Präp. Nr. 3. 1,0 mg in 40 Minuten, Perm. 3,8 ccm, Spaltung 26,3 %, entspr. Zeitwert 93.

Handelspräp. 4,0 mg in 30 Minuten, Perm. 0,154 n, 6,4 ccm, Spaltung 45,3 %, entspr. Zeitwert 140.

[198] 2. Prunasinspaltung. Präp. Nr. 1. 1,0 mg in 24 Minuten, Perm. 0,154 n, 5,5 ccm, Spaltung 77,4 %, entspr. Zeitwert 11.

Präp. Nr. 2. 2,0 mg in 21 Minuten, Perm. 3,8 ccm, Spaltung 52,6 %, entspr. Zeitwert 30.

Präp. Nr. 3. 2,0 mg in 38 Minuten, Perm. 4,4 ccm, Spaltung 61,2 %, entspr. Zeitwert 56.

Handelspräp. 4,0 mg in 30 Minuten, Perm. 3,4 ccm, Spaltung 47 %, entspr. Zeitwert 130.

3. β -Methylglucosidspaltung. Präp. Nr. 1. 4,0 mg in 2340 Minuten, Perm. 5,7 ccm, Spaltung 40,1 %, entspr. Zeitwert 12200.

Präp. Nr. 2. 4,0 mg in 360 Minuten, Perm. 8,4 ccm, Spaltung 60,4 %, entspr. Zeitwert 10800.

Präp. Nr. 3. 2,0 mg in 300 Minuten, Perm. 2,25 ccm, Spaltung 15,7 %, entspr. Zeitwert 22600.

Handelspräp. 200 mg in 900 Minuten, Perm. 10,2 ccm, Spaltung 74,6 %, entspr. Zeitwert 90000.

4. Lactosespaltung. Präp. Nr. 1. 36 mg in 1500 Minuten, Perm. 0,154 n, 11,28 ccm, Spaltung 77 %, entspr. Zeitwert 26400.

Präp. Nr. 2. 100 mg in 1440 Minuten, Perm. 11,2 ccm, Spaltung 75 %, entspr. Zeitwert 75000.

Präp. Nr. 3. 100 mg in 960 Minuten, Perm. 10,1 ccm, Spaltung 44 %, entspr. Zeitwert 111000.

Handelspräp. 300 mg in 360 Minuten, Perm. 9,1 ccm, Spaltung 15 %, entspr. Zeitwert 486000.

5. Raffinosespaltung. Präp. Nr. 1. 20 mg in 2700 Minuten, Perm. 3,1 ccm, Spaltung 22,6 %, entspr. Zeitwert 140000.

Präp. Nr. 3. 200 mg in 390 Minuten, Perm. 0,154 n, 4,2 ccm, Spaltung 30,9 %, entspr. Zeitwert 142000.

Handelspräp. 200 mg in 1380 Minuten, Perm. 8,9 ccm, Spaltung 68 %, entspr. Zeitwert 170000.

Tabelle 12. Enzymatische Analyse verschiedener Mandeln.

Nr.	Zeitwert für	Bittere Mandeln		Süße Mandeln	Aprikosenkerne
		Ältere Probe (5 Mon.)	Frische Probe		
1	Amygdalinspaltung	528	500	1240	1200, 1250
2	Prunasinspaltung	—	—	—	770
3	β -Methylglucosidspaltung .	345 000	339 000	332 000	—
4	Lactosespaltung	—	800 000	—	442 000
5	Raffinosespaltung	645 000	610 000	423 000	308 000

[199] Tabelle 13. Verschiedene Wirkungen von Emulsinpräparaten.

Nr.	Zeitwert für	Präp. Nr. 1. Zeitw. f. Amygdalin frisch 10; 6 Mon. alt	Präp. Nr. 2. Zeitw. f. Amygdalin frisch 18; 5 Mon. alt	Präp. Nr. 3. Zeitw. f. Amygdalin frisch 41; 7 Mon. alt	Handels- präparat
1	Amygdalinspaltung . . .	18	54	93	140
2	Prunasinspaltung . . .	11	39	56	130
3	β -Methylglucosidspaltung.	12 200	10 800	22 600	60 000
4	Lactosespaltung	26 400	75 000	111 000	486 000
5	Raffinosespaltung	140 000	—	142 000	170 000

Tabelle 14. Zeitwertquotienten verschiedener Mandeln.

Nr.	Quotient	Bittere Mandeln		Süße Mandeln	Aprikosenkerne
		Ältere Probe	Frische Probe		
1	β -Glucosidspaltung: Amygdalinspaltung	65,3	680	268	—
2	Lactosespaltung: Amygdalinspaltung	—	17,20	—	360
3	Raffinosespaltung: Amygdalinspaltung	12,20	12,20	342	250
4	Prunasinspaltung: Amygdalinspaltung	—	—	—	0,62
5	Lactosespaltung: β -Glucosidspaltung	—	2,5	—	—
6	Raffinosespaltung: Lactosespaltung	—	0,7	—	0,7
7	Lactosespaltung: Prunasinspaltung	—	—	—	577

[200] Tabelle 15. Zeitwertquotienten verschiedener Emulsinpräparate.

Nr.	Quotient	Präp. Nr. 1	Präp. Nr. 2	Präp. Nr. 3	Handelspräparat
1	β -Glucosidspaltung: Amygdalinspaltung	680	200	243	643
2	Lactosespaltung: Amygdalinspaltung	1470	1390	1200	3480
3	Raffinosespaltung: Amygdalinspaltung	7800	—	1530	1230
4	Prunasinspaltung: Amygdalinspaltung	0,6	0,7	0,6	0,9
5	Lactosespaltung: β -Glucosidspaltung	2,2	7	4,9	5,4
6	Raffinosespaltung: Lactosespaltung	5,3	—	1,3	0,35
7	Lactosespaltung: Prunasinspaltung	2400	1920	1980	3740
8	β -Glucosidspaltung: Prunasinspaltung	1110	277	404	692

78. ZUR KENNTNIS DES EMULSINS.

Von **RICHARD WILLSTÄTTER** und **GERTRUD OPPENHEIMER**.

(Zweite Abhandlung.)

(Mitteilung aus dem Chemischen Laboratorium der Bayerischen Akademie der Wissenschaften in München.)

(Der Redaktion zugegangen am 12. Mai 1922.)

In ihrer vor kurzem veröffentlichten Arbeit untersuchten R. WILLSTÄTTER und W. CSÁNYI¹ emulsinhaltige Samen und Emulsinpräparate in der Absicht, durch quantitative Bestimmung verschiedener Zucker- und Glucosidspaltungen zu prüfen, ob für jeden einzelnen Fall der Hydrolyse ein spezifisches Enzym existiert. Besitzt eine Komponente des Emulsin genannten Enzymgemisches die Fähigkeit, mehrere Substrate zu spalten, so wird sich nach der in einigen Untersuchungen² über Hefeenzyme eingeführten Methode der Zeitwertquotienten ein konstantes Verhältnis dafür ergeben bei verschiedenen pflanzlichen Ausgangsstoffen, ferner beim Vergleich von frischem Pflanzenmaterial mit gealtertem oder mit den daraus gewonnenen Präparaten. Die Bestimmung der Zeitwerte für die Wirkungen von Emulsin auf Amygdalin, Prunasin, Lactose, Raffinose und β -Methylglucosid haben keine Anhaltspunkte für die Übereinstimmung irgendwelcher Zeitwertquotienten ergeben. Es scheint sich also bei den in der ersten Abhandlung untersuchten Emulsinreaktionen um Wirkungen von Enzymen [184] zu handeln, die voneinander unabhängig und in veränderlichen Verhältnissen gemischt auftreten.

Im folgenden wird zur Prüfung der Enzymspezifität die quantitative Analyse der emulsinhaltigen Samen und zwar von *Prunus amygdalus* und *domestica* auf einige β -Phenolglucoside ausgedehnt, nämlich auf Phenylglucosid selbst, Salicin, Helicin und Arbutin. Dabei hat sich in 8 Proben von emulsinhaltigen Samen und Emulsinpräparaten genaue Konstanz der Zeitwertquotienten für die Hydrolyse von

¹ Diese Zs. Bd. 117, S. 172 [1921].

² R. WILLSTÄTTER und W. STEIBELT, Diese Zs. Bd. 115, S. 199 [1921], R. WILLSTÄTTER und R. KUHN, Diese Zs. Bd. 115, S. 180 [1921].

Phenylglucosid, Salicin und Helicin ergeben. Wenn man die Zeitwerte auf Helicin, das am schnellsten gespalten wird, bezieht, kommt zwar durch das Fallen der nach dem Gesetz der monomolekularen Reaktion berechneten Konstante der Helicin-spaltung eine kleine Ungenauigkeit in diese Quotienten, aber sie stimmen doch in allen Fällen innerhalb der Fehlergrenzen überein. Es hat sich also kein Anhaltspunkt dafür finden lassen, daß es verschiedene Enzyme sind, die auf diese drei aromatischen Glucoside, die Derivate des Phenols selbst, des Salicylalkohols und Salicylaldehyds wirken.

Dadurch wird zum ersten Mal durch quantitative Beobachtung für ein zucker-spaltendes Enzym wahrscheinlich gemacht, daß es verschiedene Substrate anzugreifen vermag. Für eine solche Schlußfolgerung erscheint das experimentelle Material, wie es die Tab. 4 zusammenstellt, noch knapp; es ist daher beabsichtigt, den Vergleich dieser Zeitwerte auf einen viel größeren Bereich auszudehnen, um die Folgerung nach-zuprüfen.

Es ist der Methode eigentümlich, daß sie, so lange nicht sehr ausgedehntes ana-lytisches Material vorliegt, nur endgültige Ergebnisse liefert, wenn stark differierende Zeitwertverhältnisse zutage treten. Viele derartige Angaben, aus denen sich auf Spezifität der Arbutinase, Amygdalase, Prunase wie früher der Galaktoraffinase und der Emulsinlactase schließen läßt, werden im folgenden mitgeteilt. Besonders be-merkenswert ist das Ergebnis, daß β -Methyl- und β -Phenylglucosidase nichts mit-einander gemein zu haben scheinen. Die Quotienten ihrer Zeitwerte sind nämlich entschieden und weit differierend, z. B. beträgt der [185] Quotient Zeitwert für Methyl-glucosidspaltung: Zeitwert für Phenylglucosidspaltung bei einer Probe von bitteren Mandeln 6,2, bei einer anderen 9,5 und bei Zwetschkengernen 56. Die untersuchten Kerne von *Prunus domestica* waren nämlich außerordentlich arm an β -Methylgluco-sidase, etwa 6mal ärmer als die damit verglichenen bitteren Mandeln.

β -Phenylglucosidase, Helicinase und Salicinase sind als identisch anzusprechen, die erste dieser Bezeichnungen genügt daher. Ehe ein derartiger Fall bekannt war, hatten R. WILLSTÄTTER und R. KUHN¹ sowie R. WILLSTÄTTER und W. CSÁNYI² an-genommen: „da die Enzyme in so hohem Maße spezifische Reagenzien für den Abbau von Polyosen und Glucosiden sind, so ist es wahrscheinlich, daß gleichen hydrolytischen Wirkungen auch ähnliche oder vergleichbare Konzentrationen von Enzymen ent-sprechen.“ Dies war ausgesprochen für verschiedene Enzyme, die auf vergleichbare Substrate wirken. Es zeigt sich jetzt, daß nicht dasselbe gilt für ein Enzym, das verschiedene Substrate spaltet. Es ist in sehr ungleichem Maße für diese Spaltungen geeignet. Die Phenylglucosidase erscheint viel mehr spezifisch für Helicin als für Phenylglucosid, denn die 50proz. Spaltung des letzteren erfordert 50mal mehr Zeit. Der Gedanke, daß die Enzyme in hohem Maße spezifische Reagenzien für den Abbau ihrer Substrate seien, erleidet hierdurch eine gewisse Einschränkung.

¹ a. a. O. S. 185.² a. a. O. S. 194.

Bestimmungsmethoden.

Als Maße für die Wirkungen des Emulsins bestimmten WILLSTÄTTER und CSÁNYI die Zeiten, die 1 mg Emulsinpräparat oder emulsinhaltige Pflanzensubstanz braucht, um aus 0,1000 g wasserhaltigem Amygdalin in 20 ccm bei 30° und optimalem p_{H} die Hälfte der theoretischen Monosemenge abzuspalten. Von den meisten anderen Substraten wurden diejenigen Mengen der Zeitwertbestimmung zugrunde gelegt, die gleich viel Monose liefern, also die äquimolekulare Menge Lactose und die doppelt-molekulare Menge Raffinose oder [186] β -Methylglucosid. Nur von Prunasin war wegen Materialmangels die äquimolekulare Menge eingesetzt, obwohl sie nur halb soviel Glucose liefert.

In der vorliegenden Arbeit trafen wir nur in bezug auf die Substratkonzentrationen für die Zeitwerte zwei Änderungen. Es erschien uns richtiger, für den Vergleich der enzymatischen Wirkungen, der hier allein beabsichtigt war, durchwegs mit äquimolekularen Mengen der Substrate die 50proz. Spaltung anzugeben. Und um die Genauigkeit der Bestimmung bei den Monoglucosiden zu erhöhen, war es dann zweckmäßig, die Amygdalinmenge in 20 ccm zu verdoppeln.

Die Lösungen der Substrate enthielten also in 20 ccm:

0,2000 g Amygdalin (mit $\frac{3}{4}$ H ₂ O), Mol.-Gew. 511,3
0,1155 g Prunasin, Mol.-Gew. 295,1
0,0794 g β -Methylglucosid (mit $\frac{1}{2}$ H ₂ O), Mol.-Gew. 203,1
0,1164 g Helicin (mit $\frac{3}{4}$ H ₂ O), Mol.-Gew. 297,6
0,1119 g Salicin, Mol.-Gew. 286,1
0,1002 g β -Phenylglucosid, Mol.-Gew. 256,1
0,1064 g Arbutin, Mol.-Gew. 272,1.

Die Hydrolyse dieser Glucoside bestimmten wir, genauer als es polarimetrisch möglich wäre, nach der Reduktionsmethode, und zwar nach BERTRAND, und entfernten wie früher die aus den Glucosiden Prunasin und Amygdalin abgespaltene Blausäure durch Destillation mit Wasserdampf.

Da das bei der Spaltung des Arbutins entstehende Hydrochinon Fehlingsche Lösung auch selbst reduziert, war für die Verhältnisse der enzymatischen Spaltung eine Tabelle (S. 5) der Kupferwerte von Glucose + Hydrochinon zu ermitteln. Dazu stellten wir die für die verschiedenen Spaltungsgrade berechneten Gemische von Arbutin, Hydrochinon und Glucose her aus einer 0,532proz. Arbutinlösung einerseits und der Lösung von 0,2151 g Hydrochinon + 0,3521 g Glucose andererseits.

Ebenso muß auch beim Helicin, obwohl sein Spaltprodukt Salicylaldehyd nicht oder nur spurenweise reduzierend wirkt, eine Tabelle für die Kupferwerte bei verschiedenen Spaltungsgraden aufgestellt werden, da das Helicin Fehlingsche Lösung beim Kochen reduziert, wodurch unter unseren Bedingungen eine Spaltung von über 13% vorgetäuscht wird. Die [187] erforderlichen Gemische stellten wir her aus einer 0,582proz. Lösung von Helicin und einer solchen von 0,2508% Salicylaldehyd- und 0,3521% Glucosegehalt.

Tabelle 1.
Kupferzahlen des Gemisches von Glucose + Hydrochinon neben Arbutin.

Spaltung %	Arbutinlösung ccm	Lösung von Glucose + Hydrochinon ccm	Kupfer mg		Mittelwert
			1.	2.	
0	10	0	—	—	—
10	9	1	13,6	13,1	13,35
20	8	2	20,7	20,7	20,70
30	7	3	40,9	40,9	40,90
40	6	4	55,5	55,0	55,25
50	5	5	66,1	65,5	65,80
60	4	6	81,7	82,2	81,95
70	3	7	95,3	94,8	95,05
80	2	8	109,6	109,4	109,50

Tabelle 2.
Kupferzahlen des Gemisches von Glucose + Salicylaldehyd neben Helicin.

Spaltung %	Helicinlösung ccm	Lösung von Glucose + Salicylaldehyd ccm	Kupfer mg		Mittelwert
			1.	2.	
0	20	0	19,2	19,4	19,3
10	18	2	30,9	31,4	31,2
20	16	4	41,7	42,0	41,9
30	14	6	52,6	53,9	53,3
40	12	8	64,7	65,3	65,0
50	10	10	75,9	76,5	76,2
60	8	12	86,4	88,0	87,2
70	6	14	97,0	97,9	97,5
80	4	16	106,1	107,2	106,6
90	2	18	122,1	119,2	120,6
100	0	20	131,4	130,0	130,7

Wegen der größeren Reduktionswirkung dient bei der Spaltung des Arbutins nur die in 10 ccm enthaltene Menge zur Analyse oder es werden 0,1330 g Arbutin im [188] 25 ccm-Meßkolben mit Enzym und 2 bis 5 ccm-Puffer angesetzt. Man unterbricht die Spaltung durch Entnahme von 10 ccm des Gemisches und Eintragen in 20 ccm alkalische Seignettesalzlösung und bringt die Flüssigkeit mit 10 ccm Wasser auf die für die Kupfermethode vorgeschriebene Verdünnung. Ebenso wurde das Reaktionsprodukt aus 0,2 g Amygdalin geteilt, indem wir 10 ccm entnehmen und in einen Rundkolben mit 2 ccm 10proz. Schwefelsäure einfließen ließen. Nach dem Entfernen der Blausäure mit Wasserdampf brachte man das Volumen auf 20 ccm.

Die Spaltung der anderen Glucoside bestimmen wir mit je 10 ccm 1,164proz. Lösung von Helicin, 1,119proz. von Salicin, 1,002proz. von Phenylglucosid und 0,7945proz. von Methylglucosid, die man im 250 ccm-Rundkolben mit 2 bis 5 ccm Puffer und so viel Wasser versetzte, daß das Volumen zusammen mit der Emulsinlösung 20 ccm betrug. Das Abstoppen geschah durch Zufügen der alkalischen Seignettesalzlösung.

Optimale Acidität.

Die günstigste Wasserstoffzahl wurde in allen Fällen mit Acetatgemischen nach L. MICHAELIS eingestellt.

Für die Spaltung von SALICIN ist die geeignete Acidität, $p_H = 4,4$, schon von E. VULQUIN¹ bestimmt und von uns bestätigt gefunden worden, wie auch B. HELFERICH² die Analyse bei $p_H = 4,7$ ausführt.

p_H	mg Cu	% Spaltung
4,0	83,1	61,3
4,4	84,2	62,2
4,7	83,7	61,7

Für die Hydrolyse von β -Methylglucosid und von Prunasin haben WILLSTÄTTER und CSÁNYI $p_H = 4,4$, von Amygdalin $= 6,0$ als Optimum bestimmt. Noch unbekannt war die günstige Acidität für die Helicin-, Arbutin- und Phenylglucosidspaltung.

Helicin. Aus Versuchen von 15 Minuten Dauer mit [189] Emulsin (1,6 mg) der bitteren Mandeln ergab sich das Optimum von $p_H = 5,3$.

p_H	mg Cu	% Spaltung
4,7	65,3	40,0
5,0	66,8	41,1
5,3	71,6	45,5
5,6	65,5	40,1
5,9	64,5	39,3

Arbutin. Vorversuche zeigten, daß das Optimum zwischen $p_H = 4$ und 5 liegt. In dem engeren Bereich von $p_H = 3,8$ bis 4,4 wurden 3 Versuche mit je 4 mg Präparat in 530 Minuten Einwirkungsdauer gemacht. Optimum: $p_H = 4,1$.

p_H	mg Cu	% Spaltung
3,8	43,3	31,7
4,1	43,9	32,1
4,4	41,2	30,2

β -Phenylglucosid. In dem Bereich $p_H = 4$ bis 5,3 sind die Unterschiede der Phenylglucosidspaltung sehr klein. 20 mg Präparat spalten in 45 Minuten 31,7 bis 32,4%, bei $p_H = 6$ werden 23,9% gespalten. Als geeigneter Wasserstoffexponent wird 5 gewählt.

Zur Kinetik der Emulsinwirkungen.

Nach WILLSTÄTTER und CSÁNYI folgen die Wirkungen des Emulsins auf Raffinose und Lactose, ferner auf β -Methylglucosid dem Gesetz der monomolekularen Reaktion. Für die Hydrolyse des Salicins ist der nämliche Verlauf von C. S. HUDSON und H. S. PAINE¹⁾ sowie vor kurzem von B. HELFERICH²⁾ beobachtet worden. Dasselbe Gesetz beherrscht auch die Spaltungen von Arbutin und β -Phenylglucosid (Tab. 3), deren Optima etwa zwischen 4 und 5 liegen. Hier bestätigt sich die in der ersten Abhandlung ausgesprochene Erfahrung, daß diejenigen Enzymwirkungen des Emulsins, die in ausgesprochen saurem Gebiet optimal verlaufen, sich dem monomolekularen Gesetz fügen. [190] Auf Helicin ist diese Regel nicht anwendbar. Der Abfall des Wertes $\frac{1}{t} \lg \frac{a}{a-x}$ deutet auf eine Hemmung durch den abgespaltenen Salicylaldehyd

¹⁾ Soc. Biol. Bd. 70, S. 270, 763 [1911].

²⁾ J. Am. Soc. Bd. 31, S. 1242 [1909].

²⁾ Diese Zs. Bd. 117, S. 159 [1921].

³⁾ A. a. O., S. 162.

Tabelle 3.
Zeitlicher Verlauf der Salicin-, Arbutin-, Phenylglucosid- und Helicinspaltung.

Substrat	Zeit Min.	Cu mg	Spaltung $\frac{a}{a-x}$	$10^4 \frac{a}{t \lg \frac{a}{a-x}}$
Salicin	20	27,2	19,2	462,9
	35	43,4	30,9	458,4
	55	62,5	45,3	476,3
	76	78,4	57,6	490,3
	100	91,7	68,0	494,8
Arbutin. . . .	40	39,8	29,2	374,9
	65	56,5	41,9	362,6
	95	76,6	57,0	385,8
	125	88,7	64,8	362,6
	175	101,9	77,6	371,0
Phenylglucosid	45	27,7	19,5	209,3
	135	64,3	46,8	203,0
	180	81,7	60,0	221,0
	225	93,6	69,6	225,3
Helicin	5	28,0	7,0	27,3
	12	35,8	13,6	23,0
	22	42,0	18,5	17,5
	36	54,9	29,2	18,1
	56	68,1	40,3	17,4
	80	80,7	51,0	16,8
	120	94,7	63,2	15,7
	200	111,9	79,7	15,0

hin. Die Helicinhydrolyse wurde daher mit der aus den Bestimmungen der Tab. 3 abgeleiteten empirischen Kurve berechnet, die Spaltungen der anderen Glucoside (außer Amygdalin) mit der logarithmischen Kurve, auch die von Prunasin.

[191] Zeitwerte der Emulsinwirkungen.

Die vergleichende Untersuchung, deren Ergebnisse in der nachfolgenden Tab. 4 zusammengestellt sind, erstreckte sich auf drei verschiedene Pflanzensamen, nämlich mehrere Darstellungen der entölten Pulver von bitteren und süßen Mandeln und von Zwetschgenkernen (*Prunus domestica*), ferner auf Emulsin selbst, auf käufliches und auf einige nach dem Verfahren der ersten Arbeit dargestellte Präparate aus bitteren und aus süßen Mandeln, und zwar Rohprodukte und aus wäßriger Lösung mit Alkohol umgeschiedene Präparate.

Von den geprüften Wirkungen des Emulsins auf einfache Glucoside erweist sich die auf Helicin, die R. PRIMA¹ zuerst beobachtet hat, als weitaus die stärkste. Die 50proz. Hydrolyse dieses Substrats durch einen der Pflanzensamen oder ein Emulsinpräparat erfordert $\frac{1}{6}$ der Zeit wie die Salicinspaltung, $\frac{1}{50}$ der Zeit wie die Phenylglucosidspaltung und in einem der Beispiele etwa $\frac{1}{500}$ der Zeit wie die Methylglucosidhydrolyse.

Nächst der β -Methylglucosidase ist die Arbutinase am schwächsten in den als Emulsin bezeichneten Enzymgemischen vertreten. Die Wirkungen auf die beiden

¹ Liebigs Ann. der Chem. Bd. 56, S. 35 [1845], und zwar S. 67.

Glucoside des Benzaldehydecyanhydrins ergeben ähnliche Zeitwerte wie die Helicinspaltung. Es kam vor, nämlich bei Zwetschkengernen, daß die 50proz. Spaltung von Amygdalin und von Helicin etwa die gleiche Zeit beanspruchte, während von käuflichem Emulsin das Helicin doppelt so rasch als das Amygdalin gespalten wurde. Die Prunasinhydrolyse erforderte durchschnittlich die doppelte Zeit wie die des Helicins

Quotienten der Emulsinwirkungen.

Die Zeitwerte der verschiedenen Glucosidspaltungen beziehen wir auf den günstigsten Wert, den der Helicinspaltung. Der Quotient Salicinspaltung : Helicinspaltung betrug bei den 4 untersuchten Samen und den 4 Emulsinpräparaten ungefähr 5,5, die Schwankungen von 5,1 bis 5,9 liegen innerhalb der Fehlergrenzen. Ebenso konstant ist in allen Fällen das Verhältnis β -Phenylglucosid : Helicinspaltung gefunden worden. Es [192] bewegte sich zwischen 48 und 52 und gab etwa den Durchschnitt 50. Die Reihe dieser Quotienten in der Tab. 5 liefert also kein Anzeichen dafür, daß

Tabelle 4.
Glucosidasen-Zeitwerte von Pflanzensamen und Emulsinpräparaten.

Nr.	Emulsinhaltiges Material mg	Substrat	Versuchs- dauer Min.	Cu mg	Spaltung %	Zeitwert
1	Bittere Mandeln, entölt. Pulver, Darst. 1	10 Helicin	31	61,1	34,3	535
		25 Salicin	75	50,7	34,9	3025
		50 Phenylgl.	328	48,2	35,5	26700
		64 Arbutin	409	48,6	35,5	41000
		50 Methylgl.	1340	24,4	17,1	254000
		20 Prunasin	27	49,2	35,2	856
		20 Amygdalin	28	70,0	51,1	475
2	Bittere Mandeln, entölt. Pulver, Darst. 2	10 Helicin	47	69,7	41,4	625
		25 Salicin	80	49,7	34,1	3300
		50 Phenylgl.	425	53,1	38,1	30400
		80 Arbutin	1055	76,5	56,5	69000
		100 Methylgl.	1765	65,3	47,5	189000
		20 Amygdalin	40	66,7	48,5	840
3	Süße Mandeln, entölt. Pulver	50 Helicin	10	72,5	43,3	630
		40 Salicin	78	64,0	44,6	3650
		50 Phenylgl.	254	33,8	23,9	32000
		80 Arbutin	1005	70,0	52,6	74400
		100 Methylgl.	1369	50,4	36,1	210000
		50 Prunasin	15	72,5	53,0	685
		40 Amygdalin	19	69,0	50,4	750
4	Zwetschkengkerne, entölt. Pulver	20 Helicin	12	60,6	34,0	420
		20 Salicin	80	54,1	37,3	2350
		20 Phenylgl.	1320	75,3	55,2	22000
		40 Arbutin	1320	44,9	32,8	92000
		100 Methylgl.	1515	12,9	9,0	1230000
		50 Prunasin	12	72,7	53,2	544
		24 Amygdalin	15	69,2	50,5	357

[193]

Tabelle 4. (Fortsetzung.)

Nr.	Emulsinhaltiges Material mg	Substrat	Versuchs- dauer Min.	Cu mg	Spaltung %	Zeitwert
5	Emulsin, Rohprodukt aus Nr. 1	1,6 Helicin	17	72,5	43,3	34,2
		4 Salicin	68	85,9	61,0	200
		20 Phenylgl.	58	53,6	38,6	1640
		32 Arbutin	53	42,7	31,9	3130
		1,6 Prunasin	29	57,6	41,5	60
		1,9 Amygdalin	18	66,5	48,4	36,5
6	Emulsin, ungef. Präp. aus Nr. 2	1,6 Helicin	11	74,8	45,7	20,1
		4 Salicin	32	75,0	52,8	117
		20 Phenylgl.	60	74,5	54,5	1040
		16 Arbutin	165	64,1	48,4	2750
		20 Methylgl.	385	55,4	40,1	10300
		0,8 Prunasin	30	49,6	35,6	37,6
		2,56 Amygdalin	15	82,4	60,6	25,6
7	Emulsin, Lösg. v. Nr. 6 nach 3 Tage Stehen	1,6 Helicin	9	70	41,8	19,0
		4 Salicin	24	63,4	44,0	113
		20 Phenylgl.	50	68,5	49,9	1002
8	Emulsin, ungef. Präp. aus Nr. 3	1,6 Helicin	9	52,1	26,7	34,9
		4 Salicin	35	54,8	37,9	203
		20 Phenylgl.	63	52,6	37,8	1825
		16 Arbutin	119	45,2	33,0	3260
		40 Methylgl.	228	38,2	27,0	19800
		1,6 Prunasin	30	55,5	40,0	64,5
		3,2 Amygdalin	12	61,6	44,7	45,3
9	Emulsin, käufli. Präp. (F. MERCK)	6 Helicin	20	72,7	43,5	150
		40 Salicin	20	69,5	48,7	700
		40 Phenylgl.	180	67,5	49,0	7350
		80 Arbutin	150	50,0	36,3	18300
		50 Methylgl.	1111	44,9	32,0	100000
		19,2 Amygdalin	14	75,8	55,4	220

es sich um verschiedene [194] Komponenten des Emulsingemisches handle, die auf die Substrate β -Phenylglucosid, Salicin und Helicin wirken.

Dies ist die einzige Regelmäßigkeit, durch welche sich die Beschreibung dieses Enzymgemisches vereinfacht. Sonst ergibt der Vergleich der Zeitwertquotienten (Tab. 5) keine Beziehungen, aus denen auf das Wirkungsvermögen eines und desselben Enzyms auf mehrere Substrate geschlossen werden könnte. Das Verhältnis der Arbutinspaltung zur Helicinspaltung ist zwar nicht eben stark schwankend, zwischen 77 und 219, aber die Ausschläge gehen doch weit über die Bestimmungsfehler hinaus. Auch die Hydrolyse von β -Methylglucosid ergab mit der von Helicin in vielen Fällen eindeutige wenn auch nur mäßige Ausschläge der Quotienten, die sich von 333 bis 570, nur bei dem käuflichen Präparat bis 670 bewegten. Aber in den Zwetschgenkernen fand sich ein Beispiel, in dem die Methylglucosidspaltung fast 3000 mal mehr Zeit als die des Helicins erforderte.

An dem Verhältnis der Zeitwerte für die Hydrolyse von Amygdalin und Prunasin, bezogen auf Helicin, oder an den bedeutend divergierenden Quotienten Prunasespaltung: Amygdalinspaltung bestätigt sich, daß Amygdalase und Prunase, wie in der ersten Abhandlung angedeutet worden, in differierenden Verhältnissen auftreten, ohne Zusammenhang miteinander und mit den anderen Emulsinkomponenten.

Tabelle 5.
Zeitwertquotienten der Emulsinwirkungen, bezogen auf Helicin.

Substrat	Bittere Mandeln Nr. 1	Bittere Mandeln Nr. 2	Süße Mandeln Nr. 3	Zwetschgen Nr. 4	Emulsin- Rohprod. Nr. 5	Emulsin, umgef. Präp. Nr. 6	Emulsin, umgef. Präp. Nr. 8	Emulsin, käufl. Präp. Nr. 9
Salicin . . .	5,7	5,3	5,8	5,6	5,8	5,8	5,8	5,1
Phenylglucosid	50	49	50	52	48	52	52	49
Prunasin . . .	1,6	—	1,08	1,30	1,75	1,88	1,85	—
Amygdalin . .	0,89	1,34	1,19	0,85	1,06	1,28	1,30	1,47
Arbutin. . . .	77	110	118	219	90	137	93	122
Methylglucosid	475	302	333	2930	—	512	570	670

79. VERZUCKERUNG DER STÄRKE DURCH EMULSIN*.

Von RICHARD KUHN.

(Mitteilung aus dem Chemischen Laboratorium der Bayerischen Akademie der Wissenschaften in München.)

(Der Redaktion zugegangen am 16. Dezember 1923.)

In salicylsäurehaltigen, wäßrigen Mandelauszügen ist ein stärke-spaltendes Ferment von H. WILL¹ vergebens gesucht worden². Die neuere Angabe H. v. FÜLERS³, daß in seinem Laboratorium mit Mandelemulsin in keinem Stadium des Stärkeabbaues Bildung von Cellobiose beobachtet werden konnte, geht offenbar auf eine Untersuchung von O. v. FRIEDRICH⁴ zurück, dem die Aufspaltung eines bei der Oxalsäurehydrolyse gebildeten Disaccharids („Isomaltose“) mit Emulsin gelang. Das Verhalten der Stärke selbst scheint nicht geprüft worden zu sein.

Aus den folgenden Versuchen geht hervor, daß sowohl aus bitteren wie aus süßen Mandeln isolierte Fermentpräparate lösliche Kartoffelstärke weitgehend verzuckern. Das Aciditätsoptimum der Hydrolyse liegt etwa bei $p_H = 5,5$. Die Inhaltssubstanz der Stärkekörner, die Amylose, ließ sich durch ein nach der Vorschrift von R. WILLSTÄTTER [13] und W. CSÁNYI¹) gereinigtes Präparat quantitativ in Malzzucker verwandeln. Ob eine besondere Mandelamylase vorliegt, steht noch nicht fest. Die hier mitgeteilten Beobachtungen sind vielleicht geeignet, die teilweise β -glucosidische Natur der Stärke, auf die nach P. KARRER²) die Bildung von Lävoglucosan bei der trockenen Destillation des Polysaccharids³) deutet, auf neuem Wege wahrscheinlich zu machen⁴).

* Vgl. die spätere Arbeit von R. Kuhn „Der Wirkungsmechanismus der Amylasen; ein Beitrag zum Konfigurationsproblem der Stärke“, *Ann. d. Chem.* 443, 1 [1925] und *Habilitationsschrift, Universität München*, [1925].

¹ In C. KRAUCH, *Landw. Versuchsstation* Bd. 23, S. 75; Jahresber. 1878, S. 1035 flg.

² Die Anwendung verdünnter Säure ist nach R. WILLSTÄTTER und W. CSÁNYI, *Diese Zs.* Bd. 117, S. 172 [1921], für die Isolierung des Emulsins ungeeignet.

³ *Chemie der Enzyme*, II. Teil, 1. Abschn., S. 270 [1922].

⁴ *Sv. Vet. Akad. Arkiv f. Kemi*, Bd. 5, Nr. 2 [1913]; *Chem. Zbl.* 1914, I., S. 760.

¹) A. a. O., und zwar S. 100 flg.

²) *Helv. chim. acta* Bd. III, S. 258 [1920].

³) A. PICTET und J. SARASIN, ebenda Bd. 1, S. 87 [1918].

⁴) Für die hydrolytische Spaltung α -glucosidischer Bindungen durch Emulsinpräparate läßt sich nämlich, seitdem die β -Struktur des im Amygdalin enthaltenen Disaccharids erkannt ist (*Chem. Ber.* Bd. 56, S. 857 [1923]), kein Beispiel mehr anführen.

Experimenteller Teil.

Die Verzuckerung löslicher Stärke (C. A. F. KAHLBAUM) durch ein von derselben Firma bezogenes Emulsin verlief bei $p_{\text{H}} = 4,5$ im ersten Drittel des Umsatzes monomolekular.

25 ccm 2proz. Substrat + 1000 mg Emulsin + 5 ccm 1,45 mol. NaH_2PO_4 zu 50 ccm; 30° .

Zeit (Min.)	10 ccm reduzierten n_{10}^{Jod} (ccm)	Zunahme des Jodverbr. (ccm)	Spaltung (%)	$k \cdot 10^7$
0	5,64	0,00	—	—
2760	6,70	1,06	17,2	297
3900	7,70	2,06	32,4	299
∞	—	(6,17)	(100,0)	—

Ein Kontrollversuch ohne Emulsin ergab nach 3000 Minuten keine Zunahme des Reduktionsvermögens. Eine „Salzhydrolyse“ der Stärke kommt bei den vorliegenden Versuchen, die unter reichlichem Toluolzusatz ausgeführt wurden, nicht in Frage.

Der zeitliche Verlauf der Hydrolyse durch ein aus süßen [14] Mandeln isoliertes, 160mal wirksameres Präparat, verzögerte sich stark, nachdem ein Viertel der theoretischen Maltosemenge gebildet war.

25 ccm 2proz. lösliche Stärke + 15 ccm „Citrat“ ($p_{\text{H}} = 5,0$) + 200 mg Ferment¹ zu 50 ccm; 30° .

Zeit (Min.)	5 ccm verbr. n_{10}^{Jod} -Lösung (ccm)	Zunahme des Jodverbr. (ccm)	Spaltung (%)	$k \cdot 10^5$
0	0,60	—	—	—
60	1,00	0,40	13,0	101
90	1,19	0,59	19,2	102
120	1,35	0,75	24,4	102
181	1,58	0,98	31,8	92
420	2,10	1,50	48,7	69
1380	2,46	1,86	60,4	16

Im Parallelversuch mit gekochter Enzymlösung verbrauchten 5 ccm des Reaktionsgemisches nach 215 Minuten 0,58 ccm, nach 1420 Minuten 0,59 ccm n_{10}^{Jod} .

Bei wechselnder Wasserstoffzahl wurden mit dem nämlichen Emulsin in 2 Stunden folgende Reduktionszunahmen gemessen (Mittelwerte für je 2 Proben von 10 ccm):

n_{10}^{Jod} -Puffer	Citrat	Citrat	„Citrat	Citrat	Citrat	Phosphor
p_{H}	3,8	4,4	5,0	5,6	6,2	6,8
Jodverbrauch . .	0,10	1,88	2,34	2,60	2,50	2,34

Bei Einwirkung eines anderen Enzympräparates (aus bitteren Mandeln) auf Amylose² entsprach das nach 2 bis 3 Tagen beobachtete Reduktionsvermögen der Bildung von 98% der Theorie eines Disaccharids.

¹ Präparat Nr. 3 der Tab. 4 von R. WILLSTÄTTER und G. OPPENHEIMER, Diese Zs. Bd. 121, S. 183 [1922], und zwar S. 192f.

² Über die Darstellung wird eine demnächst erscheinende Untersuchung über Amylasen berichten.

[15] 20 ccm Amyloselösung (185 mg Trockensubstanz) + 10 ccm $m/15$ -Phosphat ($pH = 5,2$) + 84,6 mg Emulsin¹ zu 50 ccm; 30°.

Zeit (Min.)	10 ccm reduzieren n_{10}° -Jod (ccm)	Reduktions- Zunahme	Spaltung (%)
0	0,50	—	—
2460	2,65	2,15	94,4
4000	2,74	2,24	98,3
∞	—	(2,28)	(100,0)

Mit gekochter Emulsinlösung war nach 3200 Minuten keine Reduktionszunahme zu erkennen.

Zum Nachweis der Spaltprodukte wurden 150 ccm Amyloselösung (nicht elektrodialysiert; Trockengehalt = 1,32 %) mit 10 ccm Acetatgemisch ($pH = 5,4$), 200 mg Emulsin und 10 ccm Toluol bei Zimmertemperatur versetzt. Eine nach 20 Stunden entnommene Probe blieb auf Zusatz von Jodlösung farblos. Nach 60 Stunden wurde die Hälfte der klar gewordenen Lösung mit 6 g Natriumacetat aufgekocht, filtriert und mit 4 g Phenylhydrazinchlorhydrat im siedenden Wasserbade erhitzt, wobei keine Ausscheidung von Glucosazon zu beobachten war. Die beim Erkalten ausgeschiedenen citronengelben Nadeln zersetzten sich, nachdem sie zweimal aus Wasser umkristallisiert worden waren, zwischen 189 und 190°.

101,3 mg des Osazons, in 4 ccm Pyridin + 6 ccm Alkohol gelöst, drehten im 2 dm-Rohr + 1,50°, entsprechend $[\alpha]_D^{18,5} = 74^{\circ}$ statt 75°.

Die zweite Hälfte wurde, mit Toluol überschichtet, durch Kollodium gegen 200 ccm Wasser dialysiert, dessen Drehung im 4 dm-Rohr (18,5°) + 1,67° (= 0,317 % Maltoschhydrat) betrug. Aus dem für 20 ccm bestimmten Jodverbrauch von 3,41 und 3,43 ccm berechnet sich in Übereinstimmung damit der Gehalt zu 0,308 %.

¹ Präparat Nr. 5 der angeführten Tabelle von R. WILLSTÄTTER und G. OPPENHEIMER.

80. ÜBER SPEZIFITÄT DER ENZYME.

Von **RICHARD WILLSTÄTTER** und **RICHARD KUHN**.

I. Zur Theorie der Zeitwertquotienten.

Von **RICHARD KUHN***.

(Mitteilung aus dem Chemischen Laboratorium der Bayerischen Akademie der Wissenschaften in München.)

Mit 1 Abbildung im Text.

(Der Redaktion zugegangen am 26. Oktober 1922.)

Als relatives Maß für die Menge eines Enzyms gelten die Geschwindigkeiten, mit denen unter gleichen äußeren Bedingungen der chemische Umsatz des Substrates vor sich geht. Die Reaktionsgeschwindigkeit wird gewöhnlich entweder durch den in gleichen Zeiten bewirkten Umsatz ausgedrückt, wenn man sich auf die Messung der Anfangsstadien der Reaktion beschränkt, wo Umsatz und Zeit einander direkt proportional sind, oder durch Ermittlung der für einen bestimmten Umsatz erforderlichen Zeit, den Zeitwert, wenn der zeitliche Verlauf, die Kinetik der Reaktion, für ein größeres Umsatzgebiet bekannt ist. Die Zeitwertmessung liegt sowohl den präparativ gerichteten Untersuchungen über Enzyme aus dem hiesigen Laboratorium zugrunde, als auch jenen Untersuchungen¹, die aus dem Verhältnis der [2] Umsatzgeschwindigkeiten von 2 Substraten durch Enzymlösungen und -präparate verschiedener Herkunft und verschiedenen Reinheitsgrades über die Spezifität der Enzyme zu entscheiden suchen. Die Zeitwerte wurden auf folgende Weise ermittelt:

Man wählt für die Versuche eine bestimmte Temperatur und Substratkonzentration. Dann bestimmt man die für die Enzymwirkung optimale $[H^+]$, indem man ein und dieselbe Enzymmenge bei wechselnder Acidität auf das Substrat einwirken läßt und nachsieht, bei welcher $[H^+]$ der Umsatz nach gleichen Zeiten am weitesten fortgeschritten ist. Sodann bestimmt man beim $[H^+]$ -Optimum die Beziehung zwischen

* Diese und die folgende Untersuchung hat Herr R. Kuhn als mein Privatassistent ausgeführt (Inauguraldissertation, München, Nov. 1922), in der Zeit, als die in unseren verschiedenen Arbeiten beobachteten Differenzen der Zeitwertquotienten die Erkenntnis vorbereiteten, daß wechselnde Beimischungen von Hemmungskörpern und Aktivatoren die Schwankungen der Quotienten bedingen.

¹ R. WILLSTÄTTER und W. STEIBELT, Diese Zs. Bd. 115, S. 109 [1921]; R. WILLSTÄTTER und R. KUHN, ebenda Bd. 115, S. 180 [1921]; R. WILLSTÄTTER und W. CSÁNYI, ebenda Bd. 117, S. 172 [1921]; R. WILLSTÄTTER und G. OPPENHEIMER, ebenda Bd. 121, S. 183 [1922] (Abh. 76, 75, 77, 78).

Enzymmenge und Reaktionsgeschwindigkeit und ermittelt den zeitlichen Verlauf der Reaktion, um aus den nach irgend welchen Zeiten beobachteten Spaltungsgraden diejenige Zeit berechnen zu können, nach der z. B. 50% des Substrates umgesetzt wären. Die so ermittelten Zeiten stellen die Zeitwerte dar. Die Beziehung

$$(1) \quad \text{Enzymmenge} \times \text{Zeitwert} = c$$

hat sich für viele Enzymreaktionen in weiterem oder engerem Bereiche als gültig erwiesen, wenn es sich um verschiedene Mengen ein und derselben Enzymlösung handelt. Den Schlußfolgerungen, die aus Zeitwertmessungen gezogen wurden, liegt indessen die Annahme zugrunde, daß eine Beziehung nach Art der Gleichung (1) für ein Enzym nicht nur unabhängig von seiner Herkunft und seinem Reinheitsgrade überhaupt gilt, sondern, daß auch der numerische Wert von c immer derselbe ist, daß z. B. gleiche Invertinmengen immer die gleiche Inversionsgeschwindigkeit des Rohrzuckers bewirken, mag das Enzym im Hefepilz oder in einem Präparate von 1000mal höherer enzymatischer Konzentration enthalten sein. Diese Annahme stützt sich auf die Erfahrungstatsache von der Konstanz der Invertinwirkung¹. Es zeigt sich jedoch bei ihrer eingehenden experimentellen Prüfung in der nachfolgenden Abhandlung, daß die mit dem Invertin im natürlichen Milieu [3] vergesellschafteten Begleitstoffe in gewissen Fällen wohl imstande sind, die Wirksamkeit des Enzyms zu beeinflussen. Diese Beobachtung scheint die in neuerer Zeit namentlich von A. KIESSEL²) vertretene Auffassung zu bestätigen, daß der quantitative Vergleich verschiedener Objekte und Individuen in bezug auf Fermentgehalt unrichtig wird, „da wir nur auf Grund der fermentativen Wirkung eine Vorstellung über die Quantität des Fermentes bekommen, die Fermentwirkung aber von den Beimengungen höchst beeinflußt wird“. Die folgenden Überlegungen gelten der Frage, ob und unter welchen Bedingungen es auch in diesem Falle möglich ist, aus den Wirkungen eines Fermentes auf die Fermentmenge zu schließen.

I. Der Zeitwert als Maß der Enzymmengen.

Den meisten Theorien der Katalyse ist die Vorstellung gemeinsam, daß für die Geschwindigkeit der katalysierten Reaktion, nach K.W. ROSENMUND und F. ZETZSCHE²) auch für die Richtung, in der die Reaktion verläuft, die Vereinigung des Katalysators mit den Reaktionsteilnehmern maßgebend ist und daß der analytisch nachweisbare Umsatz durch den Zerfall dieses Komplexes zustande kommt.

Die Reaktionsgeschwindigkeit hängt demgemäß ab:

1. von der Bildungsgeschwindigkeit,
2. von der Zusammensetzung und Konzentration,
3. von der Zerfallsgeschwindigkeit des Katalysator-Reaktoren-Komplexes.

¹ R. WILLSTÄTTER, J. GRASER und R. KUHN, Diese Zs. Bd. 123, S. 1 [1922], und zwar Kap. D.

²) Diese Zs. Bd. 118, S. 284 [1921/22].

²) Berichte der deutsch. Chem. Ges. Bd. 54, S. 425 [1921], und zwar S. 427. Diese Ansicht haben indes schon H. E. ARMSTRONG und F. F. ARMSTRONG mit besonderer Rücksicht auf die Enzyme vertreten. Proc. Royal Soc., B, Bd. 86, S. 561 [1913].

Einen zeitlich meßbaren Verlauf der Bindung eines Enzyms an sein Substrat glauben D. D. VAN SLYKE und A. G. CULLEN³ am System Urease-Harnstoff beobachtet zu haben. Bei anderen Enzymreaktionen ist ein derartiger Effekt noch nicht beschrieben worden. Es scheinen sich namentlich die [4] kohlehydrat- und glucosidspaltenden Enzyme mit ihren Substraten äußerst rasch zu verbinden. Darum wollen wir den Einfluß von Verunreinigungen auf die Bildungsgeschwindigkeit des Enzym-Substrat-Komplexes vorerst außer Betracht lassen und den Einfluß von Aktivatoren und Hemmungskörpern auf Natur, Konzentration und Zerfallsgeschwindigkeit des Enzym-Substrat-Komplexes untersuchen. Es ist das Verdienst von L. MICHAELIS zuerst am Beispiel des Hefeinvertins die Aufklärung der verschiedenartigen Hemmungen einer Fermentreaktion angebahnt zu haben. Während z. B. nach L. MICHAELIS und M. L. MENTEN¹⁾ die Verlangsamung der Inversionsgeschwindigkeit durch Glucose auf einer Änderung der Konzentration der Saccharase-Saccharose-Verbindung beruht, indem die Hexose einen Teil des freien Enzyms mit Beschlag belegt und dadurch der Vereinigung mit dem Disaccharid entzieht, besteht der hemmende Einfluß von Glycerin nach L. MICHAELIS und H. PECHSTEIN²⁾ in der Herabsetzung der Zerfallsgeschwindigkeit der Rohrzucker-Invertin-Verbindung.

In welcher Weise ist es nun denkbar, daß die Geschwindigkeit einer Enzymreaktion, die durch momentane Vereinigung des Enzyms mit dem Substrat eingeleitet wird und die sich durch den darauffolgenden Zerfall dieses Komplexes zu erkennen gibt, durch einen dritten Körper beeinflusst wird? Wenn einem Enzym die Fähigkeit zukommt, mit Hilfe derselben chemisch wirksamen Gruppen zwei oder mehrere Stoffe anzugreifen: in welchem Verhältnis wird die Umsatzgeschwindigkeit der Substrate beeinflusst werden? Ist es überhaupt möglich, die Frage nach der Spezifität der Enzyme durch Messung von Reaktionsgeschwindigkeiten zu beantworten?

Wir nehmen an, daß in den Lösungen eines Enzyms nur ein Körper K enthalten ist, der die nach dem Schema



verlaufende Vereinigung des Enzyms E mit dem Substrat S zum zerfallenden (*) Komplex (ES) und auch den Zerfall des letzteren zu beeinflussen vermag. Der durch \rightleftharpoons angedeutete [5] Vorgang möge ein Adsorptions- oder Dissoziationsgleichgewicht bedeuten. Der Körper K soll imstande sein, nicht nur die aktiven Massen bzw. die aktiven Oberflächen von E , S und (ES) zu verändern, also in quantitativer Hinsicht den Verlauf der Reaktion (2) zu bestimmen, sondern er soll auch qualitativ die Zusammensetzung von E , S und (ES) beeinflussen können. Auch hier möge es sich um Adsorptions- bzw. Dissoziationsgleichgewichte (im Extremfall um feste chemische oder adsorptive Bindung) zwischen K und den Reaktionsteilnehmern handeln. Wir beschränken uns ferner auf Reaktionen, die unter Anwendung so geringer Mengen von Enzymmaterial verfolgt werden können, daß die in wechselndem Verhältnis vor-

³ Jl. Biol. Chem. Bd. 19, S. 141 [1914].

¹⁾ Biochem. Zs. Bd. 49, S. 333 [1913].

²⁾ Biochem. Zs. Bd. 60, S. 79 [1914].

kommen anderen Verunreinigungen die Natur des Mediums¹ nicht merklich ändern. Dann wird bei konstanter h^2 und Temperatur die Geschwindigkeit der Reaktion durch die Zusammensetzung (Struktur) und Konzentration des labilen Komplexes gegeben sein.

Trägerisch werden die üblichen Zeitwertmessungen und Quotientenbestimmungen offenbar nur, wenn der Körper K in wechselndem Verhältnis in bezug auf E auftritt. Es kann sich dabei um einen bekannten Stoff handeln, dessen Konzentration in der Enzymlösung analytisch bestimmbar ist, der vielleicht vom Enzym getrennt werden kann, oder um eine noch unerkannte Beimischung, die, aus dem natürlichen Milieu stammend, im Laufe der Reinigungsoperationen abgetrennt wird, oder endlich um einen dem Enzym selbst nahestehenden Körper, der Adsorption und Elution, Fällung und Dialyse mit ihm durchmacht, der aber in verschiedenem Ausgangsmaterial in wechselnder Menge enthalten ist (vgl. die folgende Abhandlung, Kapitel II, Abschnitt 3).

Wir untersuchen, ob es möglich ist, den Körper K zu entdecken und den Mechanismus seiner Wirkung aufzuklären, [6] wenn wir z. B. mit jedem Enzymmaterial, auf dessen Enzymgehalt geschlossen werden soll, die Reaktionsgeschwindigkeit, ihre Abhängigkeit von der h (die Aktivitäts- p_H -Kurve) und der Substratkonzentration (die Aktivitäts- p_S -Kurve) experimentell bestimmen und miteinander vergleichen. Gelingt es so die Art und Weise aufzuklären, nach der K die Reaktionsgeschwindigkeiten ändert, so wollen wir untersuchen, ob die Schwankungen eines Zeitwertquotienten vielleicht im wechselnden Verhältnis von $K:E$ ihren Grund haben.

Als ausschlaggebender Faktor für die Beurteilung der Enzymspezifität hat sich namentlich die wechselnde Abhängigkeit der Reaktionsgeschwindigkeiten von der Substratkonzentration erwiesen und wir glauben an dieser Stelle die Wichtigkeit der Aktivitäts- p_S -Kurven betonen zu müssen. Während man sich nämlich seit den grundlegenden Arbeiten von S. P. L. SÖRENSEN und L. MICHAELIS über die Bedeutung der Wasserstoffionenkonzentration für biologische Vorgänge klar geworden ist, während die Aktivitäts- p_H -Kurven der Enzyme eifrig bearbeitet und allgemein prozentisch gleiche Teile der Reaktionsgeschwindigkeiten verglichen werden (gewöhnlich die Maximalgeschwindigkeiten selbst durch Einstellung des h -Optimums), hat man willkürliche und wechselnde Bruchteile der Enzymmengen durch Vernachlässigung der Aktivitäts- p_S -Kurven miteinander verglichen. Dazu mögen folgende Gründe beigetragen haben:

Die optimale Wasserstoffzahl ist für die Mehrzahl der Enzyme leicht zu ermitteln und dank der Ausbildung der Puffergemische festzuhalten, während die optimale Substratkonzentration oft aus Gründen der Löslichkeit, Enzymzerstörung usw. nicht erreichbar ist. Sie stellt ferner kein ausgesprochenes Maximum dar, sondern ist ein Grenzwert, der sich nur aus Messungen bei anderen Konzentrationen extrapolieren läßt.

¹ Über die Bedeutung der Aktivitätskoeffizienten für die Theorie der Reaktionsgeschwindigkeiten vgl. J. N. BRÖNSTED, Zs. f. physik. Chem. Bd. 102, S. 169 [1922].

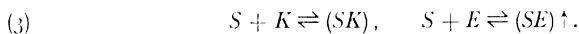
² h = Wasserstoffionenkonzentration; vgl. L. MICHAELIS, Die Wasserstoffionenkonzentration, 2. Aufl., Teil I, S. 10 [1922].

Der Mechanismus der Wasserstoffionenwirkung bei enzymatischen Katalysen ist derzeit noch nicht so weit aufgeklärt, daß man ein allgemeines klares Bild davon gewinnen könnte. Die Gestalt der Geschwindigkeits- p_H -Kurven zu deuten, ist leicht, die Eigenschaften dieser Kurven zu verstehen, ist [7] schwierig. Im folgenden machen wir die Annahme, daß der Parameter dieser Kurven nicht allein durch die Konzentration der labilen Enzym-Substrat-Verbindung gegeben ist, um die Prüfung dieser Annahme an weiterem Versuchsmaterial vorzubereiten. Es hat sich nämlich gezeigt¹, daß im Falle des Invertins die Aktivitäts- p_H -Kurve nicht durch Änderung des aktiven Anteils des Enzyms oder des Rohrzuckers oder durch Dissoziation der Saccharase-Saccharose-Säure erklärt werden kann, daß sie vielmehr von der Natur der Rohrzucker-Invertin-Verbindung bedingt ist, deren Zerfallsgeschwindigkeit von der Acidität bestimmt wird.

Unter den gemachten Annahmen wird K nach einer oder gleichzeitig nach mehreren der nachstehenden Möglichkeiten die Reaktion (2) beschleunigen oder verzögern:

I. Gruppe. K reagiert mit dem freien Substrat.

1. K vernichtet die Reaktionsfähigkeit des Substrates.



Für den gebundenen Anteil des Substrates gilt $(SK) \rightleftharpoons K$. Beschränken wir uns auf Fälle, in denen $K \ll S$ ist, so kann sich K nicht geltend machen. $S \rightleftharpoons (SK)$ ist praktisch identisch mit S .

Lassen wir diese Einschränkung fallen, so verdient namentlich die Änderung der Reaktionsfähigkeit des Substrates durch Wasserstoffionen Beachtung, eine Möglichkeit, die H. v. EULER wiederholt betont hat, die auch für nicht enzymatische Katalysen von Wichtigkeit ist. Bei der Wasserstoffsuperoxyd-Platin-Katalyse hat schon G. BREDIG² die Salzbildung des Hydroperoxyds zur Erklärung des Einflusses der OH-Ionen auf die Reaktionsgeschwindigkeit herangezogen.

Die Entscheidung darüber, ob z. B. nur die Kationen oder Anionen eines amphoteren Substrates zur Reaktion mit dem Enzym befähigt sind, wird dann erbracht werden können, wenn [8] sich aus der Abhängigkeit der Reaktionsgeschwindigkeit von der Acidität und aus den Dissoziationskonstanten des Ampholyten die Abhängigkeit der Reaktionsgeschwindigkeit von der Konzentration des Substrates für konstantes p_H berechnen läßt, wo die Konzentration der Anionen und Kationen zur Gesamtkonzentration des Substrates in einem bestimmten Verhältnis steht. Aber auch für die Neutralsalze kommt eine Wechselwirkung mit dem Substrat in Betracht. L. MICHAELIS und H. PECHSTEIN³) nehmen z. B. bei der Leberkatalase eine Wechselwirkung der Salze mit den unelektrischen Fermentmolekülen an. Die H_2O_2 -Katalyse

¹ Nachstehende Abhandlung, Kapitel II, Abschnitt 4.

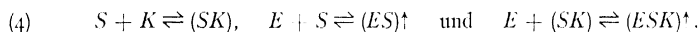
² G. BREDIG und MÜLLER v. BERNECK, Zs. f. physik. Chem. Bd. 31, S. 258 [1899].

³) Biochem. Zs. Bd. 53, S. 320 [1913].

verläuft am schnellsten in möglichst verdünnten Elektrolytlösungen. (*ES*) ist labil, alle Salze (*K*) wirken hemmend. Es ist gut denkbar, daß dieser Effekt auf der Stabilisierung des H_2O_2 beruht, die außer durch Säuren und viele organische Stoffe auch durch Elektrolyte gelingt. Es steht zu erwarten, daß die Untersuchung derartiger Erscheinungen uns bei manchem Substrat über die Natur der Partialaffinitäten, durch deren Betätigung sich die Komplexe mit den Katalysatoren bilden, Aufschluß bringen wird.

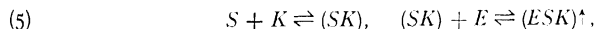
Die Verschiebung der Aktivitäts- p_{H} -Kurve der Katalase bei steigendem Neutralsalzgehalt könnte dann verschiedene Ursachen haben: Entweder werden die eben besprochenen Affinitätsbeträge vom Elektrolyten abgesättigt, das Hydroperoxyd im Sinne von (3) in eine nicht mehr reaktionsfähige Stufe übergeführt, und die Wasserstoffionen sind an einem Dissoziationsgleichgewicht der labilen H_2O_2 -Katalaseverbindung beteiligt, derart etwa, wie es L. MICHAELIS und M. ROTHEIN² bei der Saccharase-Saccharose-Säure annehmen, oder

2. Das Enzym reagiert mit dem gebundenen Substrat.



In diesem Fall werden mit steigendem Salzgehalt neben den (*ES*)-Teilchen immer mehr (*ESK*)-Teilchen gebildet werden, deren Zerfallsgeschwindigkeit von der Aktivität der Wasserstoffionen in anderer Weise abhängt oder deren [9] Säuredissoziationskonstante verschieden ist. Im allgemeinen wird *K* in dem nach (4) verlaufenden Prozeß sowohl aktivieren als hemmen können.

Kehren wir daher zur Betrachtung natürlicher Verunreinigungen zurück, so kann hier offenbar der Fall eintreten, von dem A. KIESEL¹ sagt: Es „können die anwesenden fremdartigen Körper der Tätigkeit des Ferments einer zum Angriff dargebotenen Substanz gegenüber hinderlich, einer anderen gegenüber aber ohne Einfluß oder sogar behilflich sein“. Unter unserer Voraussetzung $K \ll S$ kann durch wechselnde Mengen des Hemmungskörpers *K* der Zeitwert der Reaktion (4) nicht geändert werden. Dies wird jedoch in hervorragendem Maße eintreten, wenn *K* als Aktivator fungiert. Dazu betrachten wir den Extremfall



wobei (*ES*) entweder gar nicht gebildet wird oder stabil ist.

Als Beispiel untersuchen wir, ob die Speicheldiastase, deren Wirksamkeit an die Gegenwart von Chlornatrium oder von anderen Salzen gebunden ist, hierher gehören kann. Für wechselnde Mengen von NaCl müßte die Abhängigkeit vom p_{H} die gleiche sein, wenn wir mit dem Salzzusatz nicht so weit gehen, daß er sich wie bei Elektrolyten und Farbstoffindikatoren schon durch Änderung der Dissoziationskonstante (der Wasserstoffionenaktivität) bemerkbar macht. Für verschiedene

² Biochem. Zs. Bd. 110, S. 217 [1920].

¹ a. a. O.

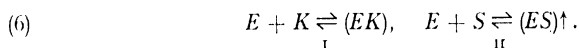
$K(K_1, K_2, \dots)$ also für verschiedene Neutralsalze wären dagegen die Parameter der Aktivitäts- p_H -Kurven verschieden, entsprechend der verschiedenen Natur der labilen Verbindungen (ESK_1), (ESK_2), . . ., wie es L. MICHAELIS und H. PECHSTEIN² bei der Speicheldiastase tatsächlich beobachtet haben. Die durch eine bestimmte Enzymmenge bewirkten Umsatzgeschwindigkeiten müssen in hohem Maße vom Quotienten $K:E$ abhängen. Immerhin wäre es nicht schwierig, relative Mengen von Diastase zu bestimmen, da wir das Kochsalz durch Dialyse entfernen und nachher dosieren können. [10] Wir müßten nur in bezug auf die Stärke prozentisch gleiche Kochsalzmengen anwenden, um gleiche Aktivierungen zu erhalten. E. STARKENSTEIN¹⁾ hat jedoch gezeigt, daß die zur Aktivierung nötigen Salzmen gen den angewandten Diastase-mengen proportional sind. Für die an Amylasen beobachteten Aktivierungsercheinungen kommt also eine verschiedene Reaktionsfähigkeit von Cl^- , NO_3^- , usw. Stärke höchstens in untergeordnetem Maße in Betracht.

Ist der Aktivator K in (5) unbekannt und nicht abtrennbar, so wird man durch Zusatz überschüssigen Kochsaftes u. dgl. oder durch anderweite künstliche Aktivierung des Substrates, wenn diese nur genügend groß ist, die zur Messung des Enzymgehalts nötigen vergleichbaren Bedingungen herstellen können. Trifft auch das nicht zu, handelt es sich vielmehr um einen dem Enzym selbst nahestehenden empfindlichen Körper, so ist es nicht möglich, aus kinetischen Messungen Schlußfolgerungen auf die Konzentration von E zu ziehen, wenn das Verhältnis $K:E$ schwankt. Trotzdem ist es möglich, über die Spezifität dieses Ferments gegenüber zwei Substraten zu entscheiden. Denn die durch verschiedene K -Mengen aktivierten Beträge der Substrate S_1 und S_2 werden immer in demselben Verhältnis stehen und darum wird auch das Verhältnis der Reaktionsgeschwindigkeiten von $K:E$ unabhängig sein. Wenn sich — als Grenzfall von (5) — die Aktivierung nur auf eines der Substrate bezieht, so wird offenbar die Frage nach der spezifischen Natur von E bedeutungslos. Liegt dieser Grenzfall im Schema (4) vor (Beispiel KIESEL), so ist die Kenntnis der in verschiedenen Enzymlösungen vorhandenen Mengen K nötig, um den E -Gehalt bestimmen und über die Spezifität des Enzyms entscheiden zu können.

Für die hier besprochenen Möglichkeiten der „Substrataktivierung“ fehlt es an genügend untersuchten Beispielen. Die bei weitem überwiegende Mehrzahl von Aktivatoren und Hemmungskörpern verschafft sich durch Wechselwirkung mit dem Enzym Geltung.

[11] II. Gruppe. K reagiert mit dem freien Enzym.

1. K bindet das Enzym zu einer unwirksamen Stufe.



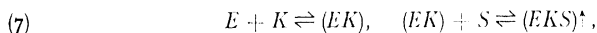
K ist ein Hemmungskörper, der einen Teil des aktiven Enzyms der Vereinigung mit dem Substrat entzieht. Die Abhängigkeit der Enzymwirkung vom p_H wird unberührt

² Biochem. Zs. Bd. 59, S. 77 [1914].

¹⁾ Biochem. Zs. Bd. 24, S. 210 [1910] und Bd. 47, S. 300 [1912].

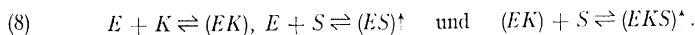
bleiben, wenn durch die Wasserstoffionen nicht der labile Anteil, sondern die Labilität von (ES) bestimmt wird. Ein richtiges Bild von der Konzentration des Enzyms läßt sich durch Extrapolation der Zeitwerte für unendliche hohe Substratkonzentration erhalten. Die Gleichgewichte I und II sind dann so weit verschoben, daß sich K nicht mehr geltend machen kann, obwohl die Parameter der Aktivitäts- p_K -Kurven bei wechselndem $K:E$ differieren. Für den Fall eines Dissoziationsgleichgewichts beobachtet man anstatt der Konstanten K des Gleichgewichts II die scheinbare Dissoziationskonstante $K_s \left(\frac{K}{K_K} + 1 \right)$, wenn K_s die Konzentration des Körpers K , K_K die Konstante des Gleichgewichts I bedeutet. Die Affinität zu einem zweiten Substrat S wird ganz entsprechend von $\frac{1}{K_s}$ auf $\frac{1}{K_s \left(\frac{K}{K_K} + 1 \right)}$ erniedrigt werden. Mit Rücksicht auf die in der folgenden Abhandlung beschriebenen Beobachtungen über den Einfluß natürlicher Begleitstoffe auf die Aktivität der Hefesaccharase wird dieser Fall im nächsten Kapitel noch ausführlicher behandelt.

2. Das Substrat reagiert mit dem gebundenen Enzym.



(ES) wird nicht gebildet oder ist stabil. Hierher gehören zahlreiche Fermente vorwiegend tierischer Herkunft, für deren Wirksamkeit die Gegenwart gewisser Kationen oder Anionen nötig ist. Am Beispiel der Diastase haben wir schon im zweiten Absatz der I. Gruppe über die Beziehung der Reaktionsgeschwindigkeit zum Enzymgehalt in diesem Fall gesprochen. Auch über die Spezifität des Enzyms läßt sich unter den im letzten Absatz (II, 1) angeführten Gesichtspunkten [12] entscheiden. Hier erhebt sich die Frage: Soll man die Systeme (EK_1) , (EK_2) usw. als besondere Enzyme bezeichnen oder genügt es zu verlangen, daß unter gleichen äußeren Bedingungen die Affinität eines Enzyms, sein Wirkungsvermögen, dasselbe sei?

Wir halten es für richtig, jedes derartige System in reaktionskinetischem Sinne als selbständiges Enzym zu behandeln, also z. B. von Chloriddiastase, Nitratiastase usw. zu sprechen, wie es in der Literatur¹ bereits üblich ist. In präparativem Sinne haben wir es aber in Anbetracht der Reproduzierbarkeit der Aktivatorwirkung und der gleichmäßigen Ausführung der Analysen mit einem Enzym zu tun. Diese straffe Fassung des reaktionskinetischen Enzymbegriffs wird auch dann von Nutzen sein, wenn neben dem gebundenen Enzym auch das freie wirksam ist.



K kann je nachdem aktivieren oder hemmen. Die Bestimmung der Pankreaslipase² bietet Beispiele dafür, wie weitgehend sich das variable Verhältnis zwischen Enzymgehalt und Geschwindigkeit der Fettspaltung durch künstliche Aktivierung

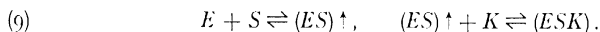
¹ L. MICHAELIS und H. PRECHSTEIN, a. a. O.; H. v. EULER, Chemie der Enzyme, I, S. 35.

² R. WILLSTÄTTER, E. WALDSCHMIDT-LEITZ und F. MEMMEN, Diese Zs. (im Druck) (Abh. 88).

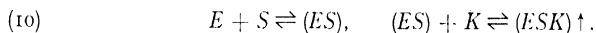
oder Hemmung ausgleichen läßt. Unter solchen Bedingungen wird auch das Verhältnis der Spaltungsgeschwindigkeiten verschiedener Fette von $K:E$ und von der Natur von K unabhängig sein, wovon der Mechanismus der K -Wirkung mit dem der zugesetzten Aktivatoren übereinstimmt. Sehr häufig wird bei einer mikroheterogenen Reaktion Aktivierung und Hemmung auf rein physikalischen Änderungen des Milieus an der Oberfläche der Kolloidteilchen beruhen, ohne daß diese Körper auf die Konfiguration der wirklichen Enzymgruppen von Einfluß wären. Wenn daher z. B. die Lipase in verschiedenen Vorkommnissen mit wechselnden Mengen von Körpern assoziiert ist, die mit ihren wirksamen Gruppen in Wechselwirkung stehen, dann gestattet eine gleichartige „physikalische“ Aktivierung, auch wenn dadurch ein hohes Vielfaches der natürlichen Reaktionsgeschwindigkeit erzielt [13] wird, nicht, die Enzymmengen zu vergleichen und über die Spezifität des Fermentes zu entscheiden. Die Erfahrungen, von denen die folgende Mitteilung berichtet, machen es wahrscheinlich, daß solche Begleiter dem Enzym selbst nahe stehen, und sie zeigen den Weg, auf dem ihr Vorhandensein erkannt und trotz ihrer Gegenwart die analytische Bestimmung relativer Enzymmengen möglich ist.

III. Gruppe. K reagiert mit dem Enzym-Substrat-Komplex.

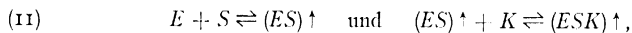
1. Durch den Hemmungskörper K wird die zerfallende Enzymsubstratverbindung in eine stabile Form übergeführt.



2. (ESK) ist labil.



K ist Aktivator. Wenn auch (KS) zerfällt,



kann K sowohl hemmen als auch aktivieren. Diese Mechanismen dürften sich neben den in der I. und II. Gruppe diskutierten in der Regel nur in beschränktem Maße geltend machen.

Zusammenfassend heben wir hervor: Für die Reaktionsbeeinflussung enzymatischer Vorgänge gibt es einige typische Möglichkeiten, zwischen denen sich durch kinetische Messungen prinzipiell entscheiden läßt. Solange wir auf die Fermente nur aus ihren Wirkungen schließen können, muß es das Ziel sein, den Einfluß der natürlichen Fermentbegleiter zunächst in einfachen Fällen auf diese Typen zurückzuführen. Dann erst sind wir instande, aus der Messung von Reaktionsgeschwindigkeiten ein exaktes Maß für die Enzymmengen abzuleiten und die spezifische Natur dieser Katalysatoren zu enthüllen.

II. Der Zeitwertquotient als Funktion der Substratkonzentration.

Enzymbindende Verunreinigungen machen sich bei der Ermittlung von Zeitwertquotienten dadurch geltend, daß der wirksame Anteil des Enzyms geändert wird und zwar verschieden stark, wenn die Affinität zu den Substraten verschieden [14] ist.

Das Ergebnis der Messungen muß dann das gleiche sein, als ob wir mit derselben Enzymlösung das Verhältnis der Reaktionsgeschwindigkeiten das eine Mal z. B. in 0,2n-, das andere Mal in 0,3n-Lösung bestimmt und miteinander verglichen hätten. Darum wollen wir jetzt die Abhängigkeit des Quotienten von der Substratkonzentration betrachten, unter der Annahme, daß die Vereinigung der Enzyme mit den Substraten durch das Massenwirkungsgesetz geregelt wird. Diese Annahme bedeutet einen Grenzfall¹ für eine mikroheterogene Katalyse, womit wir es ja bei den Enzymreaktionen zu tun haben. Aber die Erfahrung lehrt, daß dieser Grenzfall durchaus nicht selten ist. Hat sich doch bei Versuchen über die Abhängigkeit der Reaktionsgeschwindigkeit von der Substratkonzentration gezeigt, daß nicht nur die Rohrzuckerspaltung², die Hydrolyse von α -Methylglucosid durch Hefeauszüge³, oder die von β -Glucosiden durch Emulsin⁴, sondern sogar die Trypsinverdauung der Gelatine⁵ vom Massenwirkungsgesetz beherrscht wird, wenn man die Annahme macht, daß die Umsatzgeschwindigkeit der Konzentration der vorhandenen Enzymsubstratverbindung proportional sei. Auf solche Systeme beziehen sich die folgenden Entwicklungen. Man möge dabei an zwei von einander völlig unabhängige Enzyme denken, auch wenn wir mit Rücksicht auf die späteren Anwendungen folgende Bezeichnungen einführen:

[S] sei die Konzentration der Saccharose in freiem Zustand (praktisch übereinstimmend mit der Gesamtkonzentration des Rohrzuckers),

\sum die gesamte molare Konzentration der Saccharase und

[15] σ die molare Konzentration des an Saccharose gebundenen Anteils des Enzyms, also auch gleich der Konzentration der Enzymsubstratverbindung.

Unter [R], P und q möge man analog die Raffinosekonzentration sowie die Konzentration der gesamten und gebundenen (aktiven) Raffinase verstehen.

Dann besagt das Massenwirkungsgesetz:

$$(12) \quad \frac{[S](\sum - \sigma)}{\sigma} = K_s \quad \text{und} \quad \frac{[R](P - q)}{q} = K_R,$$

woraus für die Konzentration der Saccharase-Saccharose-Verbindung und des Raffinase-Raffinose-Komplexes folgt:

$$(13) \quad \sigma = \sum \cdot \frac{[S]}{[S] + K_s} \quad \text{und} \quad q = P \cdot \frac{[R]}{[R] + K_R}.$$

\sum als Funktion von $\log \frac{1}{[S]}$ und $\frac{q}{P}$ als Funktion von $\log \frac{1}{[R]}$ stellen Dissoziationsrestkurven dar, deren Wendepunkte durch $-\log K_s$ und $-\log K_R$ festgelegt sind.

¹ Über die Anwendbarkeit des Massenwirkungsgesetzes vgl. die treffenden Ausführungen von L. MICHAELIS, Biochem. Zs. Bd. 115, S. 269 [1921] und Koll. Zs. Bd. 31, S. 246 [1922], und zwar S. 251.

² L. MICHAELIS und M. L. MENTEN, Biochem. Zs. Bd. 49, S. 333 [1913]; H. v. EULER und J. LAURIN, Diese Zs. Bd. 110, S. 55 [1920] und die nachstehende Abhandlung.

³ P. RONA und L. MICHAELIS, Biochem. Zs. Bd. 58, S. 148 [1914].

⁴ Nach unveröffentlichten Versuchen mit Prl. Dr. J. GRASER.

⁵ J. H. NORTHROP (mitbearbeitet von F. JOHNSTON), Journ. Gen. Physiol. Bd. 4, S. 487 [1922].

Die Proportionalitätsfaktoren zwischen σ und ϱ und den experimentell bestimmten Anfangsgeschwindigkeiten der Rohrzucker- und Raffinosehydrolyse v_s und v_R werden im allgemeinen ungleich sein:

$$(14) \quad v_s = C_s \cdot \sum \sigma, \quad v_R = C_R \cdot \sum \varrho.$$

$C_s : C_R$ bedeutet dann das Verhältnis der Hydrolysegeschwindigkeiten des Di- und Trisaccharids, die durch ein und dieselbe Enzymmenge hervorgerufen werden, wenn jede Reaktion bei einer solchen Konzentration des Substrates gemessen wird, daß der an Zucker gebundene molare Anteil beider Enzyme in jedem Fall prozentisch gleich ist. Das wird im allgemeinen nur bei $[S] \neq [R]$ eintreten. Die Zeitwertquotienten werden aber immer in äquimolaren Lösungen der Substrate bestimmt. Darum stellt erst der für unendlich große Substratkonzentration extrapolierte Quotient der Anfangsgeschwindigkeiten das Verhältnis der Proportionalitätsfaktoren $C_s : C_R$ dar.

$$(15) \quad \lim_{[S] = [R] = \infty} Q = C_s : C_R = Q_\infty.$$

[16] Aus (13) und (14) ergibt sich für den Quotienten bei beliebiger Substratkonzentration

$$Q_s = \frac{v_s}{v_R} = \frac{C_s}{C_R} \cdot \frac{\sigma \cdot P}{\sum \varrho} = \frac{C_s}{C_R} \cdot \frac{[S] \cdot ([R] + K_R)}{[R] \cdot ([S] + K_S)},$$

was wir in Anbetracht von $[S] \neq [R]$ mit Berücksichtigung von (15) auch schreiben können

$$(16) \quad Q_s = Q_\infty \cdot \frac{[S] + K_R}{[S] + K_S}.$$

Wählen wir $\log \frac{1}{[S]}$ als unabhängige Variable x , dann stellt Q_s als Funktion von x eine Dissoziations- bzw. Dissoziationsrestkurve mit folgenden Eigenschaften dar:

$$(17) \quad Q_s = Q_\infty \cdot \frac{e^{-x \ln 10} + K_R}{e^{-x \ln 10} + K_S},$$

$$(18) \quad \frac{dQ_s}{dx} = Q_\infty \cdot \ln 10 \cdot \frac{K_R e^{-x \ln 10} - K_S e^{-x \ln 10}}{(e^{-x \ln 10} + K_S)^2},$$

$$(19) \quad \frac{d^2 Q_s}{dx^2} = Q_\infty \cdot (\ln 10)^2 e^{-x \ln 10} \cdot \frac{(K_S - K_R)(K_S^2 - e^{-2x \ln 10})}{(e^{-x \ln 10} + K_S)^3}.$$

Aus (16) folgt

$$(20) \quad \lim_{[S] \rightarrow 0} Q_s = Q_0 = Q_\infty \cdot \frac{K_R}{K_S}.$$

Es läßt sich zeigen, daß (15) und (20) Asymptoten von (16) sind. Für die Abszisse des Wendepunktes der Quotientenkurve (17) ergibt sich aus (19) unter der Bedingung $K_S \neq K_R$

$$(21) \quad K_Q = K_S,$$

während für die Ordinate Q_M aus (17), (20) und (21)

$$(22) \quad Q_M = Q_\infty \cdot \frac{K_S + K_R}{2 K_S} = \frac{1}{2} (Q_0 + Q_\infty)$$

folgt. Für die Wendetangente ist die Neigung

$$(23) \quad \operatorname{tg} \alpha = \frac{Q_{\infty}}{4} \cdot \ln 10 \left(\frac{K_R}{K_S} - 1 \right) = 0,575 (Q_{\infty} - Q_{\infty})$$

charakteristisch, wie sich aus (18) mit Berücksichtigung von (20) und (21) ergibt. [17] Der Wendepunkt der Quotientenkurve ist also in jedem Fall dadurch ausgezeichnet, daß seine Abszisse mit dem Parameter derjenigen Enzymwirkung zusammenfällt, der die kleinste Dissoziationskonstante der Enzymsubstratverbindung zukommt. Greift dieses Enzym noch andere Substrate an, so soll die Hydrolyse desjenigen, zu dem es die größte Affinität besitzt, als Hauptwirkung des Enzyms von seinen Nebenwirkungen unterschieden werden, unabhängig von der Geschwindigkeit, mit der die Komplexe des Enzyms mit den verschiedenen Substraten zerfallen. Die Ordinate des Wendepunktes stellt immer das arithmetische Mittel der für unendlich kleine und unendlich große Substratkonzentration extrapolierten Geschwindigkeitsquotienten dar und ist daher im Gegensatz zur Abszisse durch den numerischen Wert der Nebenaaffinitäten bedingt.

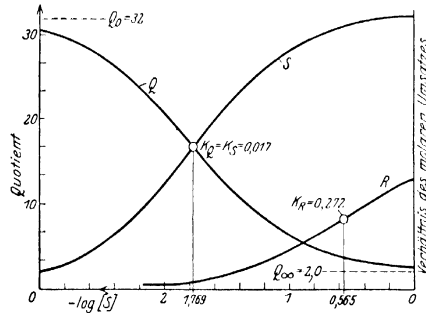


Abb. 1.

Abb. 1 zeigt die Lage der Quotientenkurve Q , die sich aus den Dissoziationsrestkurven S und R ergibt. Der Parameter der Hauptwirkung S beträgt 0,017, derjenige der Nebenwirkung R 0,272. Q_{∞} hat den Wert 2,0. Die Ordinaten der Q -Kurve sind im Verhältnis 1:0,03 verkleinert gegenüber denjenigen [18] der S -Kurve, die ihrerseits im Vergleich mit dem Maßstabe der Abszisse im Verhältnis 2:1 vergrößert sind. Aus (20) folgt für die obere Asymptote der Q -Kurve $Q_0 = 32$. Durch die Wahl des Maßstabes ist erreicht, daß die Wendepunkte der S - und Q -Kurve nicht nur gleiche Abszisse, sondern auch gleiche Ordinate haben, da die Asymptoten von Q zum Wendepunkt von S sehr angenähert symmetrisch liegen. Setzt man noch $Q_0 = Q_{\infty}$ und den Maximalwert der S -Kurve gleich der Einheit der Abszisse, so schneiden sich die Wendetangenten von Q und S unter einem Winkel von 120° .

In besonderen Fällen kann die Quotientenkurve folgende Eigenschaften besitzen:

$$1.) \quad K_S = K_R, \quad Q_{\infty} = 1.$$

Die Dissoziationsrestkurven fallen zusammen. Die Q -Kurve ist eine zur x -Achse parallele Gerade im Abstand 1.

$$2.) \quad K_S = K_R, \quad Q_{\infty} \geq 1.$$

Die Dissoziationsrestkurven sind affin. $Q_0 = Q_M = Q_\infty = Q$. Die Q -Kurve ist eine zur x -Achse parallele Gerade im Abstand Q .

$$3.) \quad K_S \geq K_R, \quad Q_\infty = 1.$$

Die Dissoziationsrestkurven können durch Parallelverschiebung längs der Abszissenachse zur Deckung gebracht werden.

$$Q_0 = K_R : K_S, \quad Q_M = \frac{K_R + K_S}{2 K_S}.$$

Der für $[S] = 0$ extrapolierte Geschwindigkeitsquotient stellt das Verhältnis der Dissoziationskonstanten dar.

$$4.) \quad K_S < K_R, \quad Q_\infty \geq 1$$

ist der oben behandelte allgemeine Fall. Ist $K_S > K_R$, so übernimmt K_R die Bedeutung des Hauptparameters.

Ist die Abhängigkeit der Hauptwirkung von der Substratkonzentration bekannt, so genügt wegen der ausgezeichneten Lage der Q -Kurve eine einzige Quotientenbestimmung, um das arithmetische Mittel aller denkbaren Quotienten zu finden, die für die betreffende Enzymlösung von den verdünntesten [19] bis zu den konzentriertesten Lösungen der Substrate möglich sind. Diese Quotientenbestimmung hat bei derjenigen Normalität der Substrate zu erfolgen, die für die Hälfte der maximalen Hauptwirkung charakteristisch ist. Das gilt allgemein für den Vergleich beliebiger Enzymwirkungen, z. B. für das Verhältnis der Geschwindigkeiten, mit denen ein Hefeauszug Rohrzucker und α -Methylglucosid spaltet. Wie weit sich der Quotient von diesem Mittelwert entfernen kann, wissen wir zunächst nicht. Wir wissen nur, daß er beim Übergang zu konzentrierteren Lösungen immer kleiner werden muß, um in verdünnteren ganz entsprechend zu wachsen. Je nachdem aber Fußpunkt, Mittelstück oder Scheitel der Dissoziationsrestkurven, die der Enzymwirkung mit der niedrigeren Affinität entsprechen, in das experimentell günstigste Gebiet fallen, wird es möglich sein, nach einer der folgenden Methoden den Gesamtverlauf der Q -Kurve mit größerer oder geringerer Genauigkeit aufzufinden:

1. Man bestimmt die einzelnen Parameter K_S und K_R . Dann genügt die genaue Kenntnis eines Quotienten bei beliebiger Konzentration, um das Verhältnis der Ordinaten der beiden Kurven festzustellen. Die Q -Kurve läßt sich durch Einsetzen von K_S , K_R und Q_∞ in (16) berechnen bzw. konstruieren.

2. Bei hochmolekularen und schwer löslichen Substraten, zu denen das Enzym nur geringe Affinität besitzt, wird nur der Fußpunkt der Dissoziationsrestkurve untersucht werden können. Ist Q_M bestimmbar und läßt sich der Quotient für unendlich kleine $[S]$ extrapolieren, so läßt sich die Q -Kurve konstruieren, da ihr Wendepunkt und eine Asymptote bekannt sind. Die zweite Asymptote muß zum Wendepunkt symmetrisch liegen. Oder man verfährt nach

3., indem man einige in der Nähe von Q_M gelegene Quotienten bestimmt und aus der so ermittelten Lage der Wendetangente nach (22) und (23) Q_0 und Q_∞ berechnet, woraus sich auch K_R ergibt.

4. Ist weder das Gebiet von K_R , noch das von K_S mit dem Substrat R erreichbar, so gelangt man bei Kenntnis von K_S [20] durch Kombination von je zwei (nicht zu nahe aneinanderliegenden) Quotienten auf folgendem Wege zum Ziel: Bei der Substratkonzentration S_a sei der Quotient Q_a , bei S_b Q_b bestimmt worden. Die Q -Kurve (Q als Funktion von S) ist dann:

$$(24) \quad Q = \frac{Q_a(S_a + K_S)(S - S_b) - Q_b(S_b + K_S)(S - S_a)}{(S_a + S_b)(S + K_S)}.$$

III. Der Zeitwertquotient als Maß der Enzymspezifität.

1. Artverschiedenheit der Fermente.

Nach den Ausführungen des I. Kapitels beruht die Bedeutung der Affinitätsmessung für die Quotientenmethode darauf, daß nicht nur in bezug auf die Wasserstoffionen-, sondern auch in bezug auf die Substratkonzentration gleiche Bruchteile der maximalen Reaktionsgeschwindigkeiten verglichen werden. Ob jedoch in verschiedenen Enzymlösungen gleichen Maximalgeschwindigkeiten auch gleiche Enzymmengen zugrunde liegen, läßt sich durch Affinitätsmessungen nicht entscheiden. Im II. Kapitel (Abschn. 4) der folgenden Mitteilung wird gezeigt, daß z. B. durch Wasserstoffionen nicht der aktive Anteil des Rohrzuckers, der Saccharase oder der Rohrzucker-Saccharaseverbindung, sondern vielmehr die Labilität der letzteren Verbindung bestimmt zu werden scheint. Es ist nämlich die Abhängigkeit des Gleichgewichts zwischen Enzym und Zucker von der h jedenfalls viel zu gering, als daß man durch Änderung desselben die Aktivitäts- h -Kurve des Invertins erklären könnte. Darum haben wir auch in den Enzymlösungen mit natürlichen Begleitern zu rechnen, die die Zerfallsgeschwindigkeit der Enzymsubstratverbindung, nicht aber ihre Konzentration zu ändern vermögen.

In solchen Fällen wird die Quotientenbestimmung durch Kontrollversuche zu ergänzen sein, die unter wechselseitigem Zusatz des eigenen und fremder Kochsäfte, Dialysate, Extrakte usw. anzustellen sind. Die Methode der arteigenen und artfremden Kochsäfte (vgl. Kap. II, Abschn. 6 und Kap. III, Abschn. 5 der nachstehenden Abhandlung) wird aber auch umgekehrt für die [21] Frage nach der Natur der enzymbindenden Verunreinigungen von Bedeutung sein.

Es wird mit ihrer Hilfe gelingen, auf indirektem Wege über die Artspezifität der Fermente zu entscheiden, also die Frage zu lösen, ob die wirksamen Gruppen derjenigen Katalysatoren, deren sich verschiedene Hefepilze oder Phanerogame und Kryptogame oder Pflanze und Tier z. B. für die Rohrzuckerhydrolyse bedienen, identisch sind oder nicht. Denn einer gewissen Konfiguration der chemisch aktiven Gruppen im Enzymmolekül entspricht zweifellos eine ganz bestimmte Affinität zum Substrat, und wir können untersuchen, ob die Affinitätsverschiedenheiten, ob Unterschiede der Kinetik und der Aktivitäts- p_H -Kurven, ob ein verschiedener Einfluß von Aktivatoren, Hemmungskörpern u. dgl. bloß durch Art und Menge der in jedem Falle vorhandenen Begleiter zu erklären sind. Um den Sinn dieser Methode, zu deren voll-

kommener Beherrschung noch Untersuchungen über Reversibilität und Reihenfolgephänomene ausstehen, zu erläutern, verweisen wir auf die in der folgenden Mitteilung (Kap. II, Abschn. 6) nachgewiesene Identität der in verschiedenen Heferasen enthaltenen Invertine von differierender Rohrzuckeraffinität.

Vielfach hat man Schlüsse über die Artverschiedenheit von Fermenten aus anderen Beobachtungen zu ziehen versucht. E. FISCHER und W. NIEBEL¹ deuteten z. B. die Tatsache, daß durch den Dünndarm des Hundes und des Pferdes Rohrzucker, nicht aber Raffinose gespalten wird, während die Hefe und ihre Auszüge sowohl das Di-, als auch das Trisaccharid zu hydrolysieren vermögen, durch die Annahme, daß das rohrzuckerspaltende Enzym des Dünndarms mit dem Invertin der Hefe nicht identisch sei. Auch die Beobachtung, daß das Serum von Pferde- und Rinderblut den Malzucker leicht spaltet, ohne α -Methylglucosid zu verändern, während Maltose und α -Methylglucosid gegenüber den Enzymen der Hefe „völlige Übereinstimmung“ zeigen, führte E. FISCHER zu [22] der Ansicht¹), „daß ein und dasselbe Enzym der Hefe, die Maltase, sowohl die α -Methylglucoside, als auch die Melibiose und verschiedene als Dextrine bezeichnete, kompliziertere Kohlehydrate angreifen kann. Die Erfahrung, daß einzelne Hefen nur die Maltose, aber nicht die Melibiose spalten, oder daß es Maltasen gibt, wie z. B. im Blut der Säugetiere, welche die α -Glucoside unberührt lassen, ist kein triftiger Grund dagegen.“

Wie R. WILLSTÄTTER und R. KUHN²) hervorheben, genügt es aber nach den mit der Methode der Zeitwertquotienten gewonnenen Erfahrungen nicht, „mit E. FISCHER in verschiedenen Organismen verschiedene Invertine und verschiedene Maltasen anzunehmen, auch mit dem Vorkommen verschiedener Hefeinvertine und verschiedener Raffinasen in Hefen müßte man rechnen.“ R. WILLSTÄTTER und seine Mitarbeiter haben sich jedoch in ihren S. 1 zitierten Untersuchungen nicht für die Annahme einer überaus weitgehenden Artspezifität der Enzyme entschieden. Die Befunde ließen sich gut mit der Vorstellung erklären, „daß Maltose und α -Methylglucosid auch von der Hefe mittels zweier verschiedener Enzyme hydrolysiert werden.“ Auch für die Verschiedenheit von tierischem und pflanzlichem Invertin „entfällt die Stütze, wenn sich die Hydrolyse von Rohrzucker und Raffinose auf verschiedene Enzyme zurückführen läßt.“ Gelingt es andererseits, die Rohrzucker- und Raffinose-spaltung auf dasselbe Hefeenzym zurückzuführen, so ist damit auch die Verschiedenheit derjenigen Saccharasen erwiesen, die ohne Wirkung auf das Trisaccharid sind.

An dieser Stelle muß jedoch hervorgehoben werden, daß die niedrige Affinität verschiedener Invertine teilweise wenigstens durch Assoziation der Enzymteilchen mit gewissen Körpern derart zustande kommt, daß dadurch die Diffusion des Zuckers an die reaktionsfähigen Stellen des Katalysators herabgesetzt wird, und es wäre denkbar, daß schließlich nur noch das Substrat mit dem kleinsten Molekulargewicht bzw.

¹ Sitzungsber. d. preuß. Akad. d. Wissensch. 1896, S. 73; Untersuchungen über Kohlehydrate und Fermente, S. 868, und zwar S. 875 [1909].

²) Diese Zs. Bd. 26, S. 60, und zwar S. 80 [1898].

³) Diese Zs. Bd. 115, S. 180, und zwar S. 181 [1921] (*Abh.* 75).

Molekularvolumen hydrolysiert wird, daß z. B. ein [23] Invertin nur noch Rohrzucker spaltet, obwohl seine wirksamen Gruppen mit denen eines aus gewöhnlicher Hefe isolierten übereinstimmen und auch die Hydrolyse der Raffinose bewirken könnten. Aus demselben Grunde darf vielleicht das Experiment E. FISCHERS¹, der mit frischer, chloroformierter Hefe α -Methylglucosid, nicht aber Malzzucker zerlegen konnte, nicht im Sinne von R. WILLSTÄTTER und W. STEIBELT² als Beweis für die Verschiedenheit des Maltose und des α -Methylglucosid spaltenden Enzyms angesehen werden.

Die Affinitätsänderungen des Invertins bei der Hitzezerstörung (vgl. Kap. II, Abschn. 6 der folgenden Mitteilung) täuschen eine ungleiche Beständigkeit von Saccharase und Raffinase vor. In welchen Fällen die zahlreichen Literaturangaben über verschiedene Resistenz zweier Enzyme gegen Säuren, Alkalien, Temperatur, Gifte u. dgl. auf die Affinitätsänderungen eines Enzyms zurückgeführt werden können, läßt sich aus den angeführten Messungen nicht erschen.

Obwohl E. FISCHER die Identität von Raffinase und Saccharase, von Maltase und α -Methylglucosidase annahm und die Verschiedenheit der tierischen und pflanzlichen Enzyme vermutete, betonte er in der III. Mitteilung über den „Einfluß der Konfiguration auf die Wirkung der Enzyme“³ ausdrücklich, „daß der Beweis dafür fehlt und auch kaum geliefert werden kann, solange man nicht imstande ist, die Enzyme als einheitliche chemische Individuen zu charakterisieren.“ Wir halten eine Charakterisierung für möglich, noch ehe die Fermente einzeln in reinem Zustande isoliert sind, und zwar soll dazu die reproduzierbare und konstante Affinität dienen, die dem Enzym im identischen Milieu von Begleitstoffen unter gleichen äußeren Bedingungen gegenüber einem seiner Substrate zukommt.

[24]

2. Absolute und relative Spezifität.

Sind die Differenzen von Zeitwertquotienten durch ein wechselndes Mengenverhältnis zweier voneinander unabhängiger Enzyme zu erklären, dann müssen auch bei übereinstimmender Affinität des untersuchten Enzymmaterials verschiedene Quotienten vorkommen. Die Konstanz mindestens einer Enzymaffinität ist eine der wichtigsten Voraussetzungen für die Anwendbarkeit der Quotientenmethode, die den in üblicher Weise ermittelten Zeitwert als Maß der Enzymmenge betrachtet.

Um auch in anderen Fällen über die Spezifität der in der Natur für die Hydrolyse nahe verwandter Zuckerarten und Glucoside ausgebildeten Katalysatoren zu entscheiden, wird zu untersuchen sein, wie weit die beobachteten Schwankungen der Zeitwertquotienten durch Affinitätsunterschiede der Enzyme zu ihren Substraten bedingt sind, ob z. B. bei α - und β -Glucosidasen im Gegensatz zum Verhalten gewisser Hefesaccharasen auch beim Altern und Reinigen der Enzympräparate Affinitäts-

¹ Chem. Ber. Bd. 27, S. 3479 [1894]; Bd. 28, S. 1429 [1895]; E. FISCHER, Unters. üb. Kohleh. u. Ferm., S. 845, und zwar S. 846 und S. 850, und zwar S. 855ff. [1909].

² Diese Zs. Bd. 115, S. 199, und zwar S. 200 [1921] (Abb. 76).

³ Chem. Ber. Bd. 28, S. 1429, und zwar S. 1438 [1895]; E. FISCHER, Unters. üb. Kohleh. u. Ferm., S. 850, und zwar S. 859 [1909].

änderungen vorkommen. In zwei Fällen können aber solche Schwankungen für das Verhältnis der Geschwindigkeiten, mit denen ein Enzym den Umsatz mehrerer Substrate bewirkt, ohne Belang sein:

1. Wenn die Dissoziationskonstanten der Enzym-Substratverbindungen übereinstimmen,

2. wenn die Dissoziationskonstanten zwar verschieden, aber so gering sind, daß die gewählte Substratkonzentration genügt, um den Einfluß enzymbindender Verunreinigungen unmeßbar klein zu machen, wenn also in bezug auf die Substratkonzentration die maximal mögliche Geschwindigkeit der Hydrolyse unter den Bedingungen der Zeitwertbestimmung praktisch erreicht ist.

Es scheint z. B. die von R. WILLSTÄTTER und G. OPPENHEIMER¹ für die Spaltung einiger aromatischer β -Glucoside durch verschiedene Pflanzensamen und Emulsinpräparate beschriebene Konstanz der Zeitwertquotienten in einer der eben angeführten Möglichkeiten ihren Grund zu haben (vgl. dazu Kapitel II, S. 18 unter 2). Hier wird „zum ersten Male durch quantitative Beobachtung für ein zuckerspaltendes Enzym [25] wahrscheinlich gemacht, daß es verschiedene Substrate anzugreifen vermag“).

Das Verhalten dieser β -Glucosidase gegenüber β -Phenylglucosid, Helicin und Salicin bezeichnen wir als „relative Spezifität“. Die Ursache dieser Erscheinung liegt in der Identität der für die verschiedenen Reaktionen notwendigen und hinreichenden wirksamen Gruppen der Enzymteilchen. Ist die für die eine Reaktion genügende Konfiguration für die zweite Reaktion zwar ebenfalls notwendig aber nicht ausreichend²), so können wir diesen Unterschied durch Messung von Reaktionsgeschwindigkeiten nicht erkennen, wenn die größte Empfindlichkeit den gemeinsamen Gruppen eigen ist. Kommt andererseits der für die eine Hydrolyse überflüssigen Gruppe die geringste Beständigkeit zu, dann werden wir aus der verschiedenen Empfindlichkeit auf zwei von einander unabhängige „absolut spezifische“ Enzyme schließen. Das wird namentlich dann der Fall sein, wenn die wirksamen Gruppen überhaupt nichts mit einander gemein haben, mögen sie nun an demselben oder an verschiedenen Kolloidteilchen ihren Sitz haben³).

Die Bezeichnung absolute und relative Spezifität entnehmen wir der Immunitätslehre, wo beide Erscheinungen auch als qualitative und quantitative Spezifität unterschieden werden⁴).

Um die relative Spezifität eines Katalysators zahlenmäßig zu definieren, haben wir das Verhältnis der Dissoziationskonstanten und das der Zerfallsgeschwindigkeiten der labilen Verbindungen anzugeben, die der Katalysator mit den verschiedenen

¹ Diese Zs. Bd. 121, S. 183 [1922] (Abh. 78).

² a. a. O. S. 184.

³ Vgl. die Ansichten von H. BERRY, C. R. Bd. 148, S. 949 [1909]; Biochem. Zs. Bd. 44, S. 415, 426, 446 [1912].

⁴ Vgl. das von R. WILLSTÄTTER und W. STEIBELT (diese Zs. Bd. 115, S. 211 [1921], und zwar S. 212f., Abh. 63) erweiterte Gleichnis von Schloß und Schlüssel.

⁵ Vgl. z. B. P. TH. MÜLLER, Vorlesungen über Infektion und Immunität, Jena 1917, S. 188ff.

Substraten bildet. Das Verhältnis der Reaktionsgeschwindigkeiten bei völliger Zurückdrängung der Dissoziation der zerfallenden Enzym-Substratverbindungen Q_{∞} [vgl. Kapitel II, (15)] [26] gilt für äquimolare Mengen dieser Verbindungen und gibt das für die Nebenwirkung günstigste Verhältnis der Umsatzgeschwindigkeiten an, das mit einer gegebenen Katalysatormenge überhaupt erreichbar ist. Q_{∞} soll als relative „Leistungsfähigkeit“ des Enzyms bezeichnet werden. Das wechselnde Vereinigungsbestreben des Enzyms mit den einzelnen Substraten kommt darin nicht zum Ausdruck. Dazu ist die Messung der Affinitätskonstanten notwendig, durch deren größte wir die Hauptwirkung (vgl. Kap. II, S. 17) des Enzyms definieren. Zur Orientierung über die Nebenwirkungen genügt es, die Größe Q_M [Gleichung (22), Kap. II], die wir als „mittlere Spezifität“ bezeichnen, z. B. an verschiedenem Invertinmaterial auf ihre Konstanz bei der Hydrolyse von Raffinose, Gentianose, Stachyose, Verbascose, Asparagose usw. zu prüfen. Im Gegensatz zur Leistungsfähigkeit, die nur durch Extrapolation zugänglich ist, läßt sich die mittlere Spezifität — soweit unsere Erfahrungen reichen — auch bei α - und β -Glucosidasen experimentell direkt ermitteln.

Indem man die Konstanz dieser Größen an Stelle der Konstanz der früheren Zeitwertquotienten als Beweis für den Zusammenhang zweier Enzymwirkungen betrachtet, eliminiert man den Einfluß enzymbindender Verunreinigungen auf das Verhältnis der Reaktionsgeschwindigkeiten. Voraussetzung ist, daß dem gebundenen Enzym keine katalytische Wirksamkeit mehr zukommt. Diese Voraussetzung wird z. B. in der folgenden Mitteilung für das Invertin durch die Konstanz von Leistungsfähigkeit und mittlerer Spezifität gegenüber dem Rohrzucker und seinem Galaktosid, der Raffinose, formel bestätigt gefunden. Aber es scheint kaum möglich, daß die Verunreinigungen der Saccharaselösungen sich neben dem in mehr als tausendfachem Überschuß vorhandenen Rohrzucker durch eine Konkurrenzreaktion im Sinne von (6) die nötige Geltung verschaffen, um die großen Affinitätsverschiedenheiten des Enzyms gegenüber der Saccharose zu erklären. Die Dissoziationskonstante der Verbindung, die diese Verunreinigung mit den wirksamen Gruppen der Saccharase eingeht, müßte etwa ebenso gering sein, wie ihre molare Konzentration in der Bestimmungslösung. [27] Auch weist die wechselnde Kinetik des Invertins und die Wirkung inaktivierter Enzymlösungen auf die Inversionsgeschwindigkeit darauf hin, daß im Sinne von (8) auch dem gebundenen Invertin die Fähigkeit der Zuckerhydrolyse noch zukommt. Theoretisch ist in diesem Falle eine exakte Proportionalität der Affinitätskonstanten nicht zu erwarten, und darum wollen wir die in der folgenden Mitteilung aus den angeführten Messungen der Dissoziationskonstanten sich ergebende Beziehung nur im Sinne einer auffallenden Parallelität, nicht einer strengen Proportionalität verstehen.

Unabhängig von diesen Vorstellungen über die Feinstruktur der wirksamen Gruppen ergibt die Konstanz der relativen Spezifität im Verein mit Gleichung (14):

In jeder Enzymlösung stehen demnach die molaren Konzentrationen der beiden Fermente unabhängig vom wechselnden Betrage der Zeitwertquotienten in einem konstanten Verhältnis zueinander.

Das wesentliche Kriterium für die Identität ist aber folgendes: Stimmen die Enzympräparate in ihrer Affinität zu dem einen Substrat überein, so muß dies auch dem zweiten gegenüber der Fall sein und es muß das Verhältnis der Reaktionsgeschwindigkeiten immer das gleiche sein. Ändert sich die eine Affinität, so tut es die zweite auch, und damit verschiebt sich der Zeitwertquotient. Durch welche Gesetzmäßigkeit die beiden Affinitätskonstanten dabei verknüpft bleiben, hängt vom Mechanismus der Fremdkörperwirkung ab.

81. ÜBER SPEZIFITÄT DER ENZYME.

Von **RICHARD WILLSTÄTTER** und **RICHARD KUHN**.

II. Saccharase- und Raffinasewirkung des Invertins.

Von **RICHARD KUHN**.

(Mitteilung aus dem Chemischen Laboratorium der Bayerischen Akademie der Wissenschaften in München.)

Mit 18 Abbildungen im Text.

(Der Redaktion zugegangen am 6. September 1922.)

Inhaltsübersicht.

I. Einleitung	[29]
II. Die Affinität des Hefeinvertins zum Rohrzucker	[36]
1. Ausführung und Berechnung der Versuche	[36]
2. Das Enzymmaterial	[38]
3. Unabhängigkeit der Affinität vom Reinheitsgrad	[39]
4. Unabhängigkeit von der Wasserstoffzahl	[44]
5. Das Invertin verschiedener Hefen	[49]
6. Wirkung art eigener und artfremder Kochsäfte	[54]
III. Die Affinität des Invertins zur Raffinose	[60]
1. Das untersuchte Konzentrationsgebiet	[60]
2. Raffinosespaltung durch verschiedene Invertine	[63]
3. Vergleich der Saccharase- und Raffinasewirkung	[65]
4. Berechnung des Quotienten aus der Affinitätskonstante	[71]
5. Versuch mit Kochsaft	[72]
IV. Zur Kinetik der Invertinwirkungen	[73]
V. Figuren	[76]

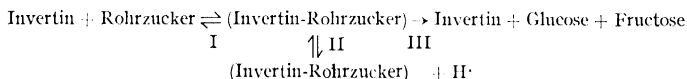
[29]

I. Einleitung.

Der Mechanismus der enzymatischen Rohrzuckerspaltung durch das in den üblichen Kulturhefen enthaltene Invertin ist in den letzten Jahren durch bedeutsame Untersuchungen von L. MICHAELIS weitgehend aufgeklärt worden. Die Inversionsgeschwindigkeiten, die durch eine bestimmte Enzymmenge in Rohrzuckerlösungen verschiedener Konzentration bewirkt werden, wurden von L. MICHAELIS und M. L. MENTEN¹ unter der Annahme gedeutet, daß zwischen Enzym und Substrat ein Gleich-

¹ Biochem. Zs. Bd. 49, S. 333 [1913].

gewicht bestehe, das durch das Massenwirkungsgesetz geregelt wird, und daß die Anfangsgeschwindigkeit des Umsatzes der Konzentration der undissoziierten Rohrzucker-Invertin-Verbindung proportional sei. Die Dissoziationskonstante der Saccharase-Saccharose-Verbindung wurde bei 25° und einer $[H^+]$ von $3 \cdot 10^{-5}$ zu 0,016 bestimmt. Aus dem Einfluß von Fructose und Glucose auf die Inversionsgeschwindigkeit konnte ferner die Affinität des Enzyms zu den Spaltprodukten ermittelt und daraus eine Reaktionsgleichung der enzymatischen Rohrzuckerspaltung theoretisch abgeleitet werden, die mit den Ergebnissen kinetischer Messungen in bester Übereinstimmung stand. Die von L. MICHAELIS und H. DAVIDSOHN² untersuchte Wirkung der H^+ -Ionen auf das Invertin kommt nach L. MICHAELIS und M. ROTHSTEIN³ dadurch zustande, daß der Enzymsubstratkomplex eine Säure von der Dissoziationskonstante $2 \cdot 10^{-7}$ darstellt und daß nur der undissoziierte Anteil derselben in irreversibler Weise in Enzym + Glucose + Fructose zerfällt. Diese Ansichten lassen sich in folgendem Schema zusammenfassen:



Es ist denkbar, daß die H^+ -Wirkung darin besteht, daß durch Änderung der Reaktionsfähigkeit von Enzym oder Zucker [30] das Gleichgewicht I bei verschiedener $h^1)$ verschieden liegt und daß ein Gleichgewicht II überhaupt nicht existiert. In diesem Fall müßte jedoch der Parameter der Aktivitäts- p_{H^+} -Kurve in hohem Maße von der Rohrzuckerkonzentration abhängen²⁾, während er tatsächlich davon unabhängig ist³⁾. Daraus kann man schließen, daß das Gleichgewicht I, für das bisher nur Messungen bei optimaler h vorliegen, durch Aciditätsänderungen nicht beeinflusst wird. Im II. Kapitel der vorliegenden Abhandlung wird diese wichtige Schlußfolgerung direkt experimentell bestätigt. Der Einfluß der Wasserstoffionenkonzentration läßt sich also ebenso wie der Primärvorgang der Reaktion, die Vereinigung des Invertins mit dem Rohrzucker, gesondert experimentell untersuchen.

Mit einem Invertinpräparat aus schwedischer Brauereihefe (Minutenwert 5,1) haben H. v. EULER und J. LAURIN⁴⁾ die Lage des Gleichgewichts I bei verschiedenen Temperaturen gemessen. Der Temperaturkoeffizient der Dissoziationskonstanten betrug nur etwa 1% per Grad, ihr Absolutwert bei 25° 0,026. Der bedeutende Unterschied gegenüber dem von MICHAELIS mit einer nicht näher charakterisierten Invertinlösung erhaltenen Wert 0,016 ist ungeklärt geblieben und scheint geeignet, die Ansicht derjenigen Forscher zu stützen, die auch im Falle des Invertins die Vereinigung von Enzym und Substrat als Adsorptionsvorgang auffassen. Denn die Oberfläche des kolloiden

² Biochem. Zs. Bd. 35, S. 386 [1911].

³ Biochem. Zs. Bd. 110, S. 217 [1920].

¹⁾ $h = \text{Wasserstoffionenkonzentration}$, vgl. L. MICHAELIS, Die Wasserstoffionenkonzentration, II. Aufl. (Springer, Berlin), Teil I, S. 10 [1922].

²⁾ L. MICHAELIS, Biochem. Zs. Bd. 60, S. 91 [1914].

³⁾ L. MICHAELIS und M. ROTHSTEIN, a. a. O.

⁴⁾ Diese Zs. Bd. 110, S. 55 [1920].

Enzymteilchens wird sich je nach Teilchengröße und Natur der Begleitstoffe, mit denen es assoziiert ist, leichter oder schwieriger mit dem Substrat sättigen. Das Invertin von MICHAELIS hätte schon in 0,016n-Rohrzuckerlösung die Hälfte seiner aktiven Oberfläche mit dem Disaccharid beladen, während dies beim Invertin der schwedischen Brauereihefen erst in 0,026n-Lösung der Fall ist. Die Konstanz dieser [31] Werte bei wechselnder h wäre kolloidchemisch dahin zu interpretieren, daß die Adsorptionsisothermen bei Änderung der Teilchengröße oder bei Umladung des Kolloids affine Adsorptionskurven im Sinne von W. MECKLENBURG¹ bleiben.

Die Annahmen von MICHAELIS sind bis heute auch an anderen Enzymreaktionen einer eingehenderen Prüfung nicht unterzogen worden. Die entscheidende Frage, ob für ein Enzym überhaupt eine konstante Affinität zu seinem Substrat charakteristisch ist und wie weit dies zutrifft, ist unbeantwortet.

Die Fortschritte der präparativen Methodik, die es ermöglichen, Invertin frei von Eiweiß, Kohlehydrat und Phosphor, überhaupt frei von chemisch nachweisbaren Gruppen in mehr als 1500facher Konzentration gegenüber dem Ausgangsmaterial darzustellen², fordern einen Vergleich der Eigenschaften des Enzyms bei wechselndem Reinheitsgrad.

Im Abschnitt D der III. Mitteilung über Invertin suchten R. WILLSTÄTTER, J. GRASER und R. KUHN³ die Grenzen für die Einflüsse der Begleitstoffe und der Verteilung auf die Eigenschaften des Invertins. Es wurde gezeigt, daß im Gegensatz zur Adsorptionsaffinität, Fällbarkeit, Temperaturempfindlichkeit, zum Verhalten im elektrischen Feld usw. die Wirksamkeit des Enzyms weder qualitativ noch quantitativ durch die mit ihm vergesellschafteten Stoffe beeinflusst wird. Diese Konstanz der Invertinwirkung, die sich aus zahllosen Messungen, mit denen die präparative Arbeit verfolgt wurde, ergab, führte zur Ansicht, daß die Wirkung des Invertins durch seine Masse stöchiometrisch gegeben sei.

Für viele Reinigungsoperationen ist jedoch der direkte Beweis für die Konstanz der Invertinwirkung noch nicht mit der nötigen Schärfe erbracht und er ist bei empfindlichen Präparaten von hoher Konzentration kaum mehr möglich. Auch muß berücksichtigt werden, daß die Analysen in [32] Rohrzuckerlösung von solcher Konzentration ausgeführt werden, daß das Invertin fast vollständig an den Zucker gebunden ist, so daß erst recht beträchtliche Änderungen der Affinität einen die Fehlergrenzen der Zeitwertbestimmung übersteigenden Ausschlag geben würden. Im zweiten Kapitel der vorliegenden Arbeit wird daher die Konstanz der Affinität des Invertins zum Rohrzucker in zweifacher Hinsicht geprüft: durch Vergleich von Invertin verschiedenen Reinheitsgrades und durch Vergleich des Invertins verschiedener Heferasen.

¹ Zs. physikal. Chem. Bd. 83, S. 609 [1913].

² R. WILLSTÄTTER und F. RACKE, Liebigs Ann. der Chem. Bd. 425, S. 1 [1920/21] und Bd. 427, S. 111 (1921/22); R. WILLSTÄTTER, JOH. GRASER und R. KUHN, diese Zs. Bd. 123, S. 1 [1922].

³ A. a. O., S. 45.

Die Dissoziationskonstante der Saccharase-Saccharose-Verbindung eines Autolysats der Löwenbräuhefe wird mit daraus nach verschiedenen Verfahren dargestellten Präparaten vom Minutenwert 0,65 und 0,85 verglichen und übereinstimmend = 0,029 bei 30° gefunden.

Die Erfahrungstatsache von der Konstanz der Invertinwirkung bestätigend und zugleich vertiefend, erweist sich die Affinität zum Rohrzucker als völlig unabhängig von den wechselnden Adsorptionsaffinitäten, der Teilchengröße und der elektrischen Ladung, die dem Enzym als Kolloid zukommen.

Allein die Differenz zwischen dem von L. MICHAELIS einerseits, von H. v. EULER und uns andererseits bestimmten Wert der Dissoziationskonstanten läßt sich nicht etwa auf eine verschiedene Handhabung der Methodik zurückführen. Invertinlösungen und -präparate, die aus anderen Hefelieferungen der Löwenbrauerei dargestellt waren, ergaben 0,040, Invertinlösungen aus Brennerhefen z. B. 0,016 für die Dissoziationskonstante der Saccharase-Saccharose-Verbindung, also Unterschiede von 250% des kleinsten beobachteten Wertes.

Die Tatsache, daß scheinbar jede Hefe ihr eigenes Invertin mit charakteristischer und konstanter Affinität besitzt, führt zu der Frage, ob diese Erscheinung durch eine Verschiedenheit chemisch aktiver Gruppen bedingt ist und ob die Mannigfaltigkeit der gemessenen Affinitäten vielleicht im wechselnden Mengenverhältnis zweier einander nahestehender Invertine ihren Grund hat. Unsere Beobachtung, daß „arteigene“ und „artfremde“ Kochsäfte die Affinität des Invertins zum Rohrzucker [33] in gewissen Fällen herabzusetzen vermögen, ist aber besser durch Bindung des Enzyms an seine Zersetzungsprodukte zu deuten.

Die im zweiten Kapitel mitgeteilten Versuche machen es nötig, unsere Vorstellung über die Beziehung des Zeitwerts einer Enzymreaktion zur Enzymmenge zu revidieren. Für Invertin von niederer Affinität (z. B. Löwenbräu-invertin) scheint der Menge-Zeit-Quotient¹ ein völlig korrektes Maß der Enzymmengen darzustellen, wenn wir die präparative Arbeit vom Pilz durch alle Reinigungsoperationen hindurch bis zu den besten Präparaten verfolgen.

Wenn aber Präparaten von hoher Affinität (z. B. aus dänischer Brennerhefe) schon viel verdorbenes Enzym beigemischt ist, so können die Enzymmengen, auf die wir aus dem Zeitwert schließen, in allerdings geringer Weise gefälscht sein. Vom relativen Invertingehalt verschiedener Hefen und der aus verschiedenen Hefen gewonnenen Lösungen und Präparate gibt uns jedoch das Verhältnis der Zeitwerte ein unrichtiges Bild. Die Größe des Fehlers ist bestimmbar aus den Affinitäten der beiden Invertinwirkungen und der Konzentration der Rohrzuckerlösung, in der die Zeitwerte ermittelt wurden. Das Verhältnis der Enzymmengen wird in diesem Fall durch

¹ R. WILLSTÄTTER und F. RACKE, Liebigs Ann. der Chem. Bd. 425, S. 1 [1920/21], und zwar S. 8. Über die Ausführung der Zeitwertsbestimmung vgl. ferner R. WILLSTÄTTER, J. GRASER und R. KUHN, diese Zs. Bd. 123, S. 1 [1922], und zwar S. 23 f.

Vergleich gleicher Bruchteile der maximal möglichen Inversionsgeschwindigkeiten bestimmt.

Sucht man daher die Frage, wie weit die Hefe oder verschiedene Pflanzensamen für die Hydrolyse nahe verwandter Stoffe, wie α -Methyl- und α -Äthylglucosid, Saccharose und Raffinose oder β -Methyl- und β -Phenylglucosid absolut spezifische Katalysatoren zur Verfügung stellen, durch Bestimmung von Zeitwertquotienten² zu entscheiden, so muß die Abhängigkeit des Zeitwertquotienten von den Einzelaffinitäten der Enzyme [34] zu ihren Substraten und von der Substratkonzentration berücksichtigt werden.

Unter der Voraussetzung, daß bei bestimmter h und Temperatur die Geschwindigkeit einer Enzymreaktion durch Zusammensetzung und Konzentration der Enzym-substratverbindung bzw. durch den adsorbierten Betrag des Substrats gegeben sei, wurden in der vorangehenden Abhandlung die Grundlagen einer allgemeinen Theorie der Enzymspezifität entwickelt, die es gestattet, durch Messung von Reaktionsgeschwindigkeiten zwischen absoluter und relativer Spezifität der Enzyme zu entscheiden.

Für den Fall eines Dissoziationsgleichgewichts zwischen Enzym und Substrat im Sinne von I. MICHAELIS wird, wenn einem Enzym neben seiner Hauptwirkung noch ein oder mehrere Nebenwirkungen zukommen, die Hauptaffinität zu den Nebenaffinitäten unabhängig vom numerischen Betrag der Einzelgröße in einem konstanten Verhältnis stehen, und es wird der molare Umsatz der einzelnen Substrate derselben Bedingung genügen, wenn gleiche Bruchteile der maximal möglichen Reaktionsgeschwindigkeiten miteinander verglichen werden. Eine Verschiedenheit des Zeitwertquotienten bei Konstanz mindestens einer Enzymaffinität spricht dagegen für die Existenz von zwei unabhängigen, in wechselndem Mengenverhältnis vorkommenden, verschieden beständigen, absolut spezifischen Enzymen.

An Hand dieser Theorie wird im dritten Kapitel die spezifische Natur von Saccharase und Raffinase an Invertinlösungen und -präparaten verschiedener Herkunft und Reinheit geprüft.

Die von R. WILLSTÄTTER und R. KUHN¹⁾ beobachteten Schwankungen des Quotienten $\frac{\text{Zeitwert für Raffinase}}{\text{Zeitwert für Saccharase}}$, die sich beim Vergleich verschiedener Hefen ergaben, sind nicht durch ein wechselndes Mengenverhältnis absolut spezifischer Hefenenzyme zu erklären.

Sie sind bedingt durch die wechselnde Affinität, die dem Invertin verschiedener Hefen gegenüber dem Di- und [35] Trisaccharid eigen ist. Das Verhältnis der Dissoziationskonstante der Saccharase-Saccharose-Verbindung K_s zur Dissoziationskon-

² R. WILLSTÄTTER und W. STEIBELT, Diese Zs. Bd. 115, S. 199 [1921]; R. WILLSTÄTTER und R. KUHN, ebenda, Bd. 115, S. 180 [1921]; R. WILLSTÄTTER und W. CSÁNYI, ebenda, Bd. 117, S. 172 [1921]; R. WILLSTÄTTER und G. OPPENHEIMER, ebenda, Bd. 121, S. 183 [1922].

¹⁾ A. a. O.

stanten der Raffinase-Raffinose-Verbindung K_R ist für alle untersuchten Invertine übereinstimmend:

$$K_S:K_R = 1:16.$$

Ebenso erweist sich das Verhältnis des molaren Umsatzes von Rohrzucker und Raffinose, den eine bestimmte Enzymmenge unter optimalen Bedingungen in gleichen Zeiten bewirken könnte, der für unendlich hohe Substratkonzentration extrapolierte Zeitwertquotient Q_∞ als konstant.

$$Q_\infty = 2,0.$$

Diese Zahlen liefern zum ersten Male ein Bild von der relativen Spezifität eines Enzyms zu zwei Substraten: Wenn wir die Rohrzucker-Invertin- und Raffinose-Invertin-Verbindung in reinem Zustand isolieren könnten und sie in solcher Konzentration in Wasser von 30° lösen, daß die Konzentration der undissoziierten Enzym-substratverbindungen je 1 Mol pro Liter betrüge, so wäre neben dem Trisaccharid 4mal mehr freies Invertin in Lösung als neben dem Disaccharid. Für jedes in Melibiose + Fructose zerfallende Raffinosemolekül würden dann in der gleichen Zeit zwei Rohrzuckermoleküle in Glucose + Fructose gespalten.

Das Ergebnis der vorliegenden Untersuchung — die Identität von Saccharase und Raffinase — scheint bedeutungsvoll:

1. Für die Beurteilung der nach den Adsorptionsmethoden gewonnenen Enzympräparate, die sich chemisch einheitlicher darbieten, als es bisher angenommen wurde¹.
2. In teleologischer Hinsicht, indem auch in anderen Fällen ein nicht übermäßig reicher Schatz von Katalysatoren der Natur den Umsatz selten vorkommender und künstlich dargestellter Stoffe ermöglichen dürfte.

[36]

II. Die Affinität des Hefeninvertins zum Rohrzucker.

1. Ausführung und Berechnung der Versuche.

Nach dem Vorgang von L. MICHAELIS haben wir die durch gleiche Enzymmengen bei wechselnder Rohrzuckerkonzentration bewirkten Inversionsgeschwindigkeiten gemessen und als Maß für die Konzentration der Saccharase-Saccharose-Verbindung betrachtet. Die Enzymmengen wurden so bemessen, daß z. B. in 0,1N-Lösung nach $\frac{1}{4}$ Stunde 3 bis 10% des vorhandenen Zuckers in Glucose und Fructose gespalten waren. Bei dem großen Überschuß, in dem der Rohrzucker neben dem Enzym vorhanden ist, können die Resultate nicht von der für eine Versuchsreihe angewandten Enzymkonzentration abhängen. Im Bereich 1:3 haben H. v. EULER und J. LAURIN¹⁾ die Unabhängigkeit der Affinitätskonstante von der Enzymkonzentration geprüft und bestätigt gefunden. Im Gebiete von p_H 3,3 bis 5,5 sind nach denselben Autoren auch Änderungen der Acidität ohne Einfluß auf das Resultat (vgl. auch Abschn. 4

¹ R. WILLSTÄTTER und F. RACKE, Liebigs Ann. der Chem. Bd. 427, S. 111 [1921/22], und zwar S. 117.

²⁾ Diese Zs. Bd. 110, S. 55 [1920].

dieses Kapitels). Die Inversionstemperatur von 30° war während jeder Versuchsreihe auf $\pm 0,03^\circ$ konstant. Als Puffer wurden je 2 ccm 20proz. NaH_2PO_4 -Lösung auf 100 ccm Zuckerlösung angewandt, von der 4mal 20 ccm entnommen und in 5 ccm 2*n*-Sodalösung eingetragen wurden, die erste Probe nach 1,5, die letzte nach etwa 50 Minuten. Der Verlauf der Hydrolyse wurde nach Ausgleich der Temperatur und vollendeter Mutarotation der Glucose (30 bis 80 Minuten nach der Stopfung) durch Polarisierung in weitlumigen 2 dm-Röhren in einem Halbschattenapparat der Firma Schmidt & Haensch mit dreiteiligem Gesichtsfeld bestimmt. Bei sorgfältigem Aufschrauben der Deckgläserchen war es möglich, aus dem Mittel von 6 bis 10 Ablesungen α_D -Differenzen von $0,003^\circ$ zu schätzen, mit einem möglichen Fehler von $\pm 0,005^\circ$. Die maximale Temperaturschwankung während der vier zu einem Versuch gehörigen Polarisierungen war $< 0,5^\circ$. Die für die Zeit $t = 0$ extrapolierte Anfangsdrehung α_0 liegt den Angaben über die [37] Normalität der Saccharoselösung, die im allgemeinen zwischen 0,1 und 0,01, in einigen Fällen zwischen 0,005 und 0,2 variiert wurde, zugrunde.

Die Normalität wurde unter Benutzung der Beziehung $n:\alpha_0 = 0,1387:5,05$ berechnet. Der Unterschied zwischen α_0 und dem ersten direkt beobachteten Drehungswinkel lag für die konzentriertesten Lösungen zwischen $0,02$ und $0,03^\circ$. Um das relative Maß der Anfangsgeschwindigkeiten zu ermitteln, zogen wir — gleichfalls dem Vorschlag von MICHAELIS folgend — zwischen den auf Millimeterpapier (5 Minuten = $0,10^\circ$ Drehungsabnahme = 10 mm) eingezeichneten Beobachtungspunkten mit freier Hand eine Kurve, die möglichst die für den zeitlichen Verlauf der Rohrzuckerspaltung charakteristische Gestalt hat und in bezug auf welche die einzelnen Punkte möglichst symmetrisch liegen. Dieses Verfahren scheint uns namentlich bei niederen Zuckerkonzentrationen richtiger als die durch Kombination von je zwei Messungen mögliche Berechnung des Mittelwertes für die Drehungsänderung pro Minute.

Da alle Schlußfolgerungen in hohem Maße von der Genauigkeit und Gleichmäßigkeit der Ausführung abhängen, teilen wir die Kurven am Ende der Abhandlung mit. Die auf diese Weise für 10 oder 15 Minuten interpolierten, auf $0,005^\circ$ geschätzten Drehungsabnahmen stellen das relative Verhältnis der Anfangsgeschwindigkeiten dar. Die Dissoziationsrestkurven ermitteln wir daraus mit Rücksicht auf die Verhältnisse bei der Raffinasewirkung (vgl. das folgende Kapitel, 1. Abschnitt), um später nur gleichartig gewonnene Zahlen zu vergleichen, rechnerisch durch Probieren, welcher Parameter die Neigung der Kurve am besten wiedergibt. Da schon geringfügige Aktivitätsänderungen der Enzymlösung während einer Versuchsreihe sich stark geltend machen können, wurde insbesondere bei den verdünnten Lösungen hochaktiver Präparate darauf geachtet, daß die an 2 Tagen ausgeführten Bestimmungen sich nicht auf anschließende, sondern auf weit ineinandergreifende Zuckerkonzentrationen bezogen. Trotzdem beträgt der mögliche Fehler von K_s je nach der Größe der Drehungsabnahmen ± 20 bis 30% . Der wahrscheinliche Fehler eines [38] aus 5 bis 8 Versuchen ermittelten K_s -Wertes dürfte $\pm 5\%$ betragen und $\pm 10\%$ nicht übersteigen.

2. Das Enzymmaterial.

Um die Affinitäten des Invertins verschiedener Herkunft und verschiedenen Reinheitsgrades zum Rohrzucker zu vergleichen, wurden folgende Invertinlösungen und -präparate in den Bereich der Untersuchung gezogen:

a) Ein nach dem Verfahren von R. WILLSTÄTTER und F. RACKE¹ aus Löwenbräuhefe bei saurer Reaktion gewonnenes Autolysat. Zeitwert bezogen auf Trockengewicht 180, 3¹/₂ Monate alt, mit 10% Kaolin geklärt.

b) Eine aus diesem Autolysat nach der Kaolinmethode von R. WILLSTÄTTER und W. WASSERMANN² dargestellte hefegummifreie Invertinlösung vom Zeitwert 0,85 Minuten.

c) Das in der III. Mitteilung über Invertin beschriebene Präparat *n*.³ Zeitwert = 0,64 Minuten, P-Gehalt = 0,006%.

d) Das ebenfalls durch Bleifällung isolierte Präparat *q* derselben Abhandlung⁴ (Zeitwert = 0,26).

e) Das durch monomolekulare Kinetik ausgezeichnete Präparat *l* vom günstigsten bisher beobachteten Zeitwert 0,20 (in frischem Zustand).⁵ Minutenwert zur Zeit des Versuches = 0,37, noch melibiasehaltig.⁶

f) Dänisches Invertin. Eine als „Fineste Pressegaer“ bezeichnete Brennereihefe der Dansk Gaer-Central in Kopenhagen, die wir der gütigen Vermittlung des Herrn Prof. Dr. ALFRED JÖRGENSEN verdanken (November 1921), wurde, mit Wasser im Verhältnis 1:2 verdünnt, 5 Tage der Autolyse bei neutraler Reaktion⁷ überlassen. Der vor Abtrennung der Heferückstände [39] mit Essigsäure angesäuerte Auszug, der besonders reichliche Mengen von Aminosäuren auskristallisieren ließ, wurde nach 6 Monaten mit 10% eines elektroosmotisch gereinigten Kaolins geklärt. Er erwies sich als frei von Melibiase.

g) Ein völlig eiweißfreies Invertinpräparat aus amerikanischer Brauereihefe, das Herr L. WALLERSTEIN in New York dargestellt und in freundlichster Weise zur Verfügung gestellt hatte. Bei einem Saccharasezeitwert von 6,3 Minuten vermochte es auch noch Melibiose mit großer Leichtigkeit zu spalten.

h) Invertin der Rasse II und

i) Invertin der Rasse XII. Die beiden Brennereihafen trafen am 3. VI. 1922 vom Institut für Gärungsgewerbe, Berlin-N., Seestraße 13, in München ein. Die kaolin-geklärten Autolysate (1 Teil Hefe + 2 Teile Wasser + Toluol, 6 bzw. 7 Tage) vermochten Melibiose nicht zu spalten.

¹ Ann. d. Ch. Bd. 425, S. 1 [1920/21], und zwar S. 27 ff.

² IV. Mitteilung über Invertin, Diese Zs. Bd. 123, S. 181 [1922].

³ Diese Zs. Bd. 123, S. 1 [1922], und zwar Tab. 7, S. 33.

⁴ Ebenda Tab. 6, S. 27.

⁵ Ebenda Tab. 8, S. 37.

⁶ Vgl. R. WILLSTÄTTER und R. KUHN, diese Zs. Bd. 115, S. 180 [1921], und zwar S. 188.

⁷ Unter Zusatz von Ammonphosphat, R. WILLSTÄTTER und R. RACKE, Ann. Bd. 425, S. 1 [1920/21], und zwar S. 30 ff.

3. Unabhängigkeit der Affinität vom Reinheitsgrad.

Das eben beschriebene Autolysat *a* der Löwenbräuhefe weist die nämliche Abhängigkeit der Saccharasewirkung von der Rohrzuckerkonzentration auf wie das aus ihm gewonnene Präparat *b* von mehr als 200mal höherem Reinheitsgrad. Wie aus Tab. 1 und 2 hervorgeht, lassen sich beide Kurven am besten durch den Parameter $K_S = 0,029$ darstellen, also durch denselben Wert, den H. v. EULER und J. LAURIN bei der gleichen Temperatur ermittelt haben. Die erste Spalte der folgenden Tabellen enthält neben der extrapolierten Anfangsdrehung α_0 die daraus für Versuchsbeginn berechnete Zuckerkonzentration $[S]$ in Mol pro Liter. Die in den zugehörigen Abb. 1a und 2a durch Pfeile hervorgehobenen Zeiten, auf die sich die Angabe der relativen Anfangsgeschwindigkeiten bezieht, sind am Kopfe der sechsten Spalte in Klammern beigefügt. In der 7. und 8. Spalte sind die auf die im 1. Abschnitt beschriebene Weise berechneten und gefundenen, mit 100 multiplizierten Werte des Dissoziationsrestes ϱ enthalten. Vorzeichen und Größe der Differenz Δ zwischen den theoretischen und beobachteten Werten ist aus der letzten Kolonne zu ersehen.

[40]

Tabelle 1.

Extrakt aus Löwenbräuhefe.

(Invertin *a* des Abschnitts 2; 1:10 verdünnt. Inversionstemperatur: $30,00 \pm 0,03^\circ$, Polarisation bei $21-22^\circ$. $K_S = 0,029$.)

$\alpha_0[S]$	$-\log[S]$	Zeit (Min.)	Drehung (°)	Drehungs- abnahme (°)	Relative Anf.- Geschw. (15 Min.)	100 ϱ		Δ
						ber.	gef.	
4,98 (0,137)	0,86	15,5 26,5 37,5	4,745 4,50 4,445	0,235 0,30 0,535	22	82,5	81,5	— 1,0
3,62 (0,0995)	1,00	15,8 27,0 39,5	3,40 3,24 3,085	0,22 0,38 0,535	20,5	77,5	76,5	+ 1,0
2,46 (0,0676)	1,17	14,0 27,5 41,5	2,285 2,105 1,96	0,175 0,355 0,50	19	70	70,5	+ 0,5
0,955 (0,0262)	1,58	15,0 26,0 39,8	0,84 0,73 0,62	0,115 0,225 0,335	12,5	47,5	46,5	— 1,0
0,493 (0,0136)	1,87	16,8 32,7	0,395 0,305	0,10 0,19	9	32	33	+ 1,0
0,368 (0,010)	2,00	15,2 29,7 46,4	0,30 0,245 0,198	0,068 0,123 0,17	7	26	26	$\pm 0,0$
0,289 (0,0079)	2,10	17,8 31,8 40,8	0,230 0,180 0,15	0,06 0,11 0,14	6	22	22	$\pm 0,0$

Dem durch einmalige Adsorption mit Kaolin aus stark verdünnter Lösung und Elution mit Ammoniak isolierten Präparat steht das im vorigen Abschnitt unter c) angeführte Invertin gegenüber, das den ähnlichen Reinheitsgrad erst nach vier Bleifällungen und einer Tonerdebehandlung erreicht hatte, jedoch im Gegensatz zu ersterem

nicht nur von Kohlehydrat, sondern auch von Eiweiß und Phosphor frei war¹. Trotzdem wird die [41] Abhängigkeit seiner Saccharasewirkung vom log der reziproken Saccharosekonzentration am besten durch denselben logarithmischen Parameter 1,54 wiedergegeben (Abb. 3b).

Tabelle 2.
Invertin vom Zeitwert 0,85 (*b* des Abschnitts 2).
Je 2 cem der 50fach verdünnten Lösung. Inversionstemperatur: $29,02 \pm 0,02^\circ$,
Polarisation bei 20° . $K_8 = 0,029$.

$\alpha_0[S]$	$-\log[S]$	Zeit (Min.)	Drehung (°)	Drehungs- abnahme (°)	Relative Anf.- Geschw. (15 Min.)	100 ϱ		Δ
						ber.	gef.	
5,36 (0,147)	0,83	10,5	5,21	0,15	21,5	83,5	83	— 0,5
		20,8	4,985	0,375				
		44,5	4,75	0,61				
4,95 (0,136)	0,87	14,5	4,74	0,21	21,5	82,5	83	+ 0,5
		28,0	4,55	0,40				
3,553 (0,0976)	1,01	15,0	3,353	0,20	20	77	77	\pm 0,0
		34,7	3,12	0,433				
2,48 (0,0681)	1,17	15,0	2,30	0,18	18	70	69,5	— 0,5
		30,8	2,105	0,375				
1,415 (0,0389)	1,41	17,0	1,245	0,17	15	57,5	58	+ 0,5
		28,2	1,135	0,28				
		45,1	0,995	0,42				
0,982 (0,027)	1,57	13,5	0,860	0,122	12,5	48,5	48,5	\pm 0,0
		27,6	0,755	0,227				
		39,5	0,685	0,297				
0,735 (0,0202)	1,69	15,9	0,625	0,110	10,5	41	40,5	— 0,5
		30,4	0,515	0,22				
		49,0	0,415	0,32				
0,357 (0,0098)	2,01	13,1	0,305	0,052	6	25,5	23	— 2,5
		33,3	0,24	0,117				

Im folgenden Kapitel (Abschn. 4) wird gezeigt, daß sich die Unabhängigkeit der Aktivitäts-[S]-Kurve vom Reinheitsgrad noch für viele andere Invertinlösungen aus Löwenbräuhefe auf indirektem Wege beweisen läßt. Die im Hefeauszug enthaltenen Begleiter des Invertins können demnach nicht — soweit es sich um Stoffe aus der Klasse der Proteine, um [42] Phosphorverbindungen und höhere Kohlehydrate handelt — durch Bindung der aktiven Gruppen des Enzyms seine Wirksamkeit beeinflussen. Und doch ist das Invertin aufs innigste assoziiert mit all diesen Körpern, von denen sein wechselndes Verhalten gegen Adsorptionsmittel, seine elektrische Ladung, seine Stabilität und vieles andere bestimmt wird.

Wenn das Enzym aus einem kolloiden Komplex besteht, dessen reaktionsfähige Gruppen rein chemisch wirken, so kann mit den im natürlichen Milieu vorkommenden Begleitstoffen nur der kolloide Komplex selbst verankert sein.

Man könnte einwenden, daß die von R. WILLSTÄTTER und W. WASSERMANN¹⁾ neuerdings gemachten Beobachtungen über die Leichtigkeit, mit der die Komplexe,

¹ III. Mitteilung über Invertin, Diese Zs. Bd. 123, S. 1 [1922], und zwar S. 38.

²⁾ Diese Zs. Bd. 123, S. 181 [1922].

Tabelle 3.
Saccharasewirkung des Präparates c.
(Puffer: n/50-Standardacetat, $p_{\text{H}} = 4,63$, Inversion bei $30,00 \pm 0,03^\circ$,
Polarisation bei $10,5 \sim 21^\circ$, $K_8 = 0,029$.)

$\alpha_D[S]$	$-\log[S]$	Zeit (Min.)	Drehung ($^\circ$)	Drehungs- abnahme ($^\circ$)	Relative Anf.- Geschw. (8 Min.)	100 g		J
						bet.	gef.	
7,255 (0,199)	0,70	14,0	6,72	0,535	30	87	87	$\pm 0,0$
		22,1	6,45	0,805				
3,595 (0,009)	1,00	10,0	3,25	0,345	27,5	77,5	79,5	$\pm 2,0$
		18,0	2,99	0,605				
1,41 (0,0388)	1,41	15,0	1,045	0,365	20	57	58	$\pm 1,0$
		22,0	0,90	0,51				
		30,5	0,73	0,68				
0,685 (0,0189)	1,72	15,1	0,45	0,235	13,5	39,5	39,5	$\pm 0,0$
		23,5	0,34	0,345				
		32,0	0,225	0,46				
0,290 (0,0080)	2,10	14,2	0,16	0,13	7,5	21,5	21,5	$\pm 0,0$
		25,2	0,09	0,20				
		38,1	0,00	0,29				

die das Invertin mit den natürlichen Begleitern bildet, durch bloßes Verdünnen der [43] Enzymlösungen gelockert werden, es wohl möglich erscheinen lassen, daß auch die aktiven Gruppen der Saccharase mit den Verunreinigungen zusammentreten, daß diese Bindung aber unter den Bedingungen, unter denen die Aktivität des Enzyms gemessen wird, zerfällt, und daß sich die niedere Affinität dieser Körper neben der des Rohrzuckers nicht Geltung verschaffen kann. Wir sind aber imstande, Invertinkomplexe¹ darzustellen (z. B. mit Eisenoxydhydrat, besser mit Aluminiumhydroxyd oder Kohle), die bei der Einwirkung des Rohrzuckers nicht im geringsten zerlegt werden. Da auch hier das Enzym seine Wirksamkeit quantitativ behält, werden wir zu der Anschauung geführt, daß die in der Wirkungssphäre des kolloiden Trägers sich abspielenden Vorgänge durch räumliche Trennung für die wirksamen Gruppen des Enzyms unbemerkt bleiben.

Darum kann die Wirksamkeit des Invertins von den Kolloideigenschaften des Gesamtteilchens, an dem die Rohrzuckerhydrolyse vor sich geht, nicht beeinflusst werden. „Das System von Kolloiden bestimmt nicht, wie das Invertin wirkt, sondern hat Einfluß darauf, ob es wirksam bleibt.“² Der kolloide Träger ist die Stelle, an der die Begleiter verankert sind, hier geht das allgemeine Spiel der Oberflächenkräfte vor sich, abgeschirmt von der Stelle, wo die spezifischen Kräfte des Katalysators sich betätigen. Hierher gelangt der Rohrzucker, seine Spaltungsprodukte und einige andere Zuckerarten, hierher gelangen die Gifte. Ob da bestimmte chemische Gruppen oder spezifische Oberflächenkräfte ihren Sitz haben? Die Unabhängigkeit der Invertinwirkung vom Kolloidzustand der Teilchen, die Konstanz der Affinität zum Rohr-

¹ O. MEYERHOF, Pflügers Arch. Bd. 157, S. 251 [1914], und zwar S. 271; L. MICHAELIS, Biochem. Zs. Bd. 115, S. 268 [1921], mitbearbeitet von T. ROTHSTEIN; J. M. NELSON und D. J. HITCHCOCK, Journ. Am. Chem. Soc. Bd. 43, S. 1956 [1921]; R. WILLSTÄTTER und R. KUHN, diese Zs. Bd. 116, S. 53 [1921].

² R. WILLSTÄTTER, J. GRASER und R. KUHN, Diese Zs. Bd. 123, S. 1 [1922], und zwar S. 56.

zucker vermag darüber nicht zu entscheiden. Aber die Spezifität der Enzymwirkungen ist besser [44] mit Hilfe charakteristischer reaktionsfähiger Gruppen zu verstehen und jeder der folgenden Versuche zeigt, daß diese Wirkungen beim Invertin vom Massenwirkungsgesetz geregelt werden.

Die Adsorptionsisotherme ist am anderen, weniger interessanten Pol des Teilchens Herrscherin und es mag ihr Machtbereich bei vielen Enzymen auch für die Konzentrationsverhältnisse an den aktiven Gruppen entscheidend sein.

4. Unabhängigkeit von der Wasserstoffzahl.

Die Aktivitäts- p_H -Kurven der Enzyme sind von L. MICHAELIS unter der Annahme gedeutet worden, daß die Enzyme Elektrolyte sind und daß die Wirksamkeit entweder den Kationen, Anionen oder den undissoziierten Fermentmolekülen zukommt. Um welche dieser Molekülkategorien es sich in jedem einzelnen Fall handelt und ob es möglich ist, dies durch Überführungsversuche im elektrischen Feld festzustellen¹, soll an dieser Stelle nicht besprochen werden.

Das Wesentliche der Theorie ist, daß die Wasserstoffionen das Dissoziationsgleichgewicht des Elektrolyten und damit die Konzentration der reaktionsfähigen Enzymmoleküle ändern. Demgegenüber hat H. v. EULER wiederholt² darauf hingewiesen, daß die Aktivitäts- p_H -Kurven auch durch Änderung der Reaktionsfähigkeit des Substrates erklärt werden können und daß Salzbildung sowie intramolekulare Umlagerung in vielen Fällen in Betracht gezogen werden muß.

Wie jedoch schon in der Einleitung bemerkt wurde, haben vor zwei Jahren L. MICHAELIS und M. ROTHSTEIN den Nachweis erbracht, daß die Abhängigkeit der Invertinwirkung vom p_H unabhängig ist von der Rohrzuckerkonzentration, bei der die Versuche ausgeführt werden, und sie zogen daraus den Schluß, daß nicht der wirksame Bruchteil des vorhandenen Fermentes, [45] sondern derjenige der Invertin-Rohrzucker-Verbindung geändert wird und sie haben die Elektrolytnatur dieser Verbindung zugeschrieben.

Unseres Erachtens geht aus den von MICHAELIS und ROTHSTEIN beschriebenen Versuchen allgemein hervor, daß das Wesen der h -Wirkung nicht in einer Änderung des Gleichgewichts zwischen Enzym und Zucker gesucht werden kann, daß demnach auch die Konzentration der reaktionsfähigen Moleküle des Rohrzuckers zur analytisch bestimmbaren Gesamtkonzentration unabhängig von der Wasserstoffzahl in einem konstanten Verhältnis stehen muß.

Wenn H. v. EULER³) mit Bezug auf das Invertin sagt: „Wir brauchen nur z. B. annehmen, daß die eine Komponente eine innere Umlagerung erfährt und daß die Form, welche sich mit der anderen Komponente verbindet, ihre maximale Konzentration bei

¹ III. Mitteilung über Invertin, S. 73 ff.

² Chemie der Enzyme, 2. Aufl., I. Teil (Verlag J. F. Bergmann), S. 34; Vortrag a. d. Nord. Chemiker-Vers. am 2. Sept. 1920; Svensk Kemisk Tidskrift Bd. 33, S. 37, und zwar S. 39 [1921].

³) A. a. O.

der Acidität $p_H = 4$ bis 5 besitzt“ und wenn er geltend macht², „daß sich die eingangs erwähnte Geschwindigkeits- p_H -Kurve berechnen läßt unter der Annahme, daß der Rohrzucker als Base, die Saccharase als Säure fungiert“, so möge folgende Überlegung gestattet sein:

Wir vergleichen unter Hinweis auf die in der I. Mitteilung über Spezifität der Enzyme eingeführte Bezeichnungsweise die Saccharasewirkungen bei $p_H = 4,7$ und bei 6,7, wo durch dieselbe Enzymmenge in der gleichen Zeit nur halb soviel Rohrzuckermoleküle gespalten werden, unter der Voraussetzung, daß die Inversionsgeschwindigkeit der Konzentration der Invertin-Rohrzucker-Verbindung proportional ist und berechnen, welcher Bruchteil x der Rohrzuckermoleküle bei der $[H^+] = 2 \cdot 10^{-7}$ wirksam ist. Es folgt

$$\frac{x \cdot [S]}{x[S] + K_s} = \frac{1}{2} \cdot \frac{[S]}{[S] + K_s},$$

und da nach MICHAELIS und ROTHESTEIN der Faktor $\frac{1}{2}$ [46] von $[S]$ unabhängig ist, so ergibt sich, daß der wirksame Bruchteil

$$x = \frac{K_s}{2K_s + [S]}$$

von der Zuckerkonzentration selbst abhängen müßte.

Eine ganz analoge Folgerung ergibt sich für den Bruchteil der wirksamen Fermentmoleküle, wenn man die Wirkung der Wasserstoffionen durch sie erklären will. Die Folgerungen sind unabhängig davon, ob die Anwendung des Massenwirkungsgesetzes berechtigt ist oder nicht. Nur der experimentell bestimmte Verlauf der Aktivitäts- p_H -Kurve und die Abhängigkeit der Inversionsgeschwindigkeiten von der Zuckerkonzentration kommt in Betracht. Die Differenz zwischen Experiment und Theorie ist fast um eine Zehnerpotenz größer als die Versuchsfehler.

Willkürlich und — wie jetzt gezeigt werden soll — unhaltbar scheint aber die Grundannahme, die sowohl L. MICHAELIS als auch H. v. EULER machen, daß durch die h Gleichgewichte verschoben werden und daß dabei die Reaktionsgeschwindigkeit der Konzentration der undissoziierten Invertin-Rohrzucker-Verbindung proportional bleibt.

Wir betrachten dazu das in der Einleitung wiedergegebene Schema und bezeichnen die Dissoziationsprodukte, die auf der unteren Seite des Gleichgewichtes II stehen, mit σ und H^+ .

Dann gilt nach MICHAELIS

$$[S] \cdot \left(\sum_{\sigma} \sigma - \sigma \right) = \frac{1}{K_s} \quad \text{und} \quad \frac{H^+ \cdot \sigma}{\sigma} = 2 \cdot 10^{-7}.$$

Der Zahlenwert von K_s sei 0,03, die Wasserstoffionenkonzentration betrage $2 \cdot 10^{-7}$, so daß $\sigma = \sigma$ ist. Nun tragen wir die gleiche Enzymmenge Σ einmal in 0,03n-, das andere Mal in 0,21n-Rohrzuckerlösung ein.

² H. v. EULER und K. MYRBÄCK, Diese Zs. Bd. 120, S. 61 [1922], und zwar S. 62.

In der 0,03*n*-Lösung muß neben dem freien Enzym ($\Sigma - \sigma - \bar{\sigma}$) gleichviel undissoziierte zerfallende Saccharase-Saccharose-Verbindung und neben der letzteren wieder gleichviel σ vorhanden sein. Wir müssen $1/3$ der bei der gewählten Temperatur maximal möglichen Reaktionsgeschwindigkeit [47] erhalten. In der 0,21*n*-Lösung muß neben dem freien Enzym 7mal mehr σ und auch 7mal mehr $\bar{\sigma}$ enthalten sein. Die Anfangsgeschwindigkeit, die wir messen, beträgt $7/15 = 46,7\%$ derjenigen, die wir bei optimaler h und Substratkonzentration erzielen können.

Tabelle 4.
Invertin *d*, Zeitwert = 0,26.
(Inversion bei 29,97 \pm 0,03°, Polarisation bei 22°, $p_H = 4,4-4,6$, $K_s = 0,040$.)

$\alpha_n [S]$	$-\log [S]$	Zeit (Min.)	Drehung (°)	Drehungs- abnahme (°)	Relative Anf.- Geschw. (10 Min.)	100 $\frac{a}{a_0}$		I
						bet.	gef.	
5,028 (0,138)	0,86	12,0	4,74	0,288	23	77,5	77	— 0,5
		20,5	4,43	0,598				
		47,5	3,995	1,05				
2,54 (0,070)	1,16	14,1	2,285	0,255	19	63,5	63,5	\pm 0,0
		29,5	1,97	0,57				
		43,2	1,76	0,78				
2,042 (0,056)	1,26	14,6	1,795	0,247	17,5	58,5	58,5	\pm 0,0
		34,3	1,44	0,602				
		52,1	1,195	0,847				
0,98 (0,027)	1,57	13,0	0,835	0,145	11,5	40,5	38,5	— 2,0
		33,7	0,63	0,35				
		54,2	0,455	0,525				
0,51 (0,014)	1,85	16,5	0,385	0,125	8	26	27	\pm 1,0
		31,8	0,295	0,215				
		54,0	0,185	0,325				
0,345 (0,0095)	2,02	14,7	0,260	0,085	6	19	20	\pm 1,0
		34,1	0,185	0,16				
		50,7	0,145	0,20				

Wir wiederholen den Versuch bei $p_H = 4,7$ und finden in der 0,03*n*-Lösung 50 %, in 0,21*n*-Lösung 87,5 % der für unendlich große Substratkonzentration extrapolierten Anfangsgeschwindigkeit. Beim Übergang von der 0,03*n*- zur 0,21*n*-Rohrzuckerlösung müßte demnach der molare Umsatz bei $p_H = 4,7$ auf das $7/4$ fache, bei $p_H = 6,7$ dagegen nur auf das $7/5$ fache steigen, also um 75 bzw. 40 %. Die Affinitätskonstante wäre in der Nähe des Neutralpunktes doppelt so [48] groß als bei optimaler Wasserstoffzahl, die Aktivitäts- $\log[S]$ -Kurve wäre um 0,3 Abszisseneinheiten nach links verschoben.

Die in Tab. 4 und 5 mitgeteilten Versuche widersprechen dieser Folgerung der Theorie von MICHAELIS und ROTHSTEIN. Mit einem der reinsten Invertinpräparate (*d* des Abschn. 2) haben wir die Abhängigkeit der Saccharasewirkung von der Rohrzuckerkonzentration bei $p_H = 4,4$ und 6,79 gemessen.

Unabhängig von der Acidität finden wir in genauer Übereinstimmung jedesmal in 0,040*n*-Saccharoselösung 50 % der maximal möglichen Inversionsgeschwindigkeit.

Tabelle 5.

Invertin *d.* 2 $\frac{1}{2}$ -mal soviel Enzym wie in Tab. 4.(Puffer: $\frac{m}{75}$ Standardphosphat. Inversion bei $30,02 \pm 0,02^\circ$, Polarisation bei 23° . $p_H = 6,79$. $K = 0,040$.)

α_s [S]	-log [S]	Zeit (Min.)	Drehung ($^\circ$)	Drehungs- abnahme ($^\circ$)	Relative Anf.- Geschw. (10 Min.)	100 g		f
						het.	gef.	
4,89 (0,134)	0,87	26,3	4,41	0,48	18	77	80	$\pm 3,0$
		40,5	4,15	0,74				
		55,0	3,95	0,94				
2,40 (0,066)	1,18	17,0	2,47	0,23	14	62	62	$\pm 0,0$
		34,0	1,95	0,45				
		49,7	1,75	0,65				
1,51 (0,0415)	1,38	17,3	1,31	0,20	11,5	51	51	$\pm 0,0$
		35,1	1,12	0,39				
		50,0	0,975	0,535				
0,917 (0,0252)	1,60	16,0	0,78	0,137	9	39	40	$\pm 1,0$
		33,8	0,64	0,277				
		48,7	0,55	0,367				
0,465 (0,0128)	1,89	14,8	0,38	0,085	5,5	42	24	$\pm 0,0$
		30,5	0,31	0,155				
		46,0	0,215	0,25				
0,267 (0,0073)	2,13	18,7	0,185	0,072	3,5	15,5	15,5	$\pm 0,0$
		32,8	0,15	0,117				
		48,5	0,100	0,167				

Ohne Hilfshypothese über Natur und Koexistenz der [49] Gleichgewichte muß aber auch die Aktivitäts- p_H -Kurve bei Wechsel der Rohrzuckerkonzentration ihre Lage ändern.

Die eben angestellten Überlegungen fordern, daß in 0,03N-Lösung bei einer $[H] = 2 \cdot 10^{-7}$ 66,7%, in 0,21N-Lösung dagegen 53,4% der bei derselben [S] und bei $p_H = 4,7$ erreichbaren Umsatzgeschwindigkeit meßbar sind, wenn wir den Parameter der Aktivitätskurve als Dissoziationskonstante der Saccharase-Saccharose-Säure deuten. Das ist jedoch nicht der Fall.

Die Theorie der elektrolytischen Dissoziation der Fermente vermag auch in ihrer durch MICHAELIS und ROTHSTEIN modifizierten Fassung den Tatsachen der Invertinwirkung nicht gerecht zu werden. Indem wir das Wesentliche der Vorstellungen von L. MICHAELIS und von H. v. EULER übernehmen und miteinander vereinigen, könnten wir durch gleichzeitige Änderung von Gleichgewicht und Reaktionsfähigkeit die Beobachtungen verstehen. Aber wir glauben nicht, daß man das einfache Bild, das die Versuche liefern, durch zufällige Kompensation in einem verwickelten Mechanismus erklären soll.

Wir schließen: Das Gleichgewicht zwischen Enzym und Zucker ist unabhängig von der Wasserstoffzahl. Die Wasserstoffionen bestimmen die Zerfallsgeschwindigkeit des Saccharase-Saccharose-Komplexes.

5. Das Invertin verschiedener Hefen.

Es ist auffallend, daß die lediglich aus verschiedenen Hefelieferungen der Löwenbrauerei dargestellten Invertinlösungen, mit denen in den zwei letzten Abschnitten

die Versuche über Invarianz der Aktivitätskurve bei Änderung des Reinheitsgrades und der h ausgeführt wurden, nicht unerheblich differierende Werte für K_s geliefert haben, nämlich 0,029 und 0,040. Den letzteren Wert finden wir an dem aus Neutralautolysat gewonnenen Präparat e (l der III. Mitteilung über Invertin) bestätigt. Der logarithmische Parameter $-1,40$ (Abb. 6b) entspricht der niedersten bisher an Hefesaccharase gemessenen Affinitätskonstante zum Rohrzucker, nämlich 25.

[50]

Tabelle 6.
Invertin e , Zeitwert = 0,37.
(Inversion bei $30,03 \pm 0,02^\circ$, Polarisation bei $18,5^\circ$, $K_s = 0,040$.)

α_e [S]	$-\log [S]$	Zeit (Min.)	Drehung ($^\circ$)	Drehungs- abnahme ($^\circ$)	Relative Anf.- Geschw. (12,5 Min.)	100 g		Δ
						ber.	gef.	
4,89 (0,1345)	0,87	15,7 33,0 50,5	4,365 3,75 3,31	0,525 1,14 1,58	41	77	77	$\pm 0,0$
2,45 (0,0673)	1,17	22,6 34,3 54,0	1,83 1,52 1,065	0,62 0,93 1,385	33	62,5	62	$-0,5$
1,095 (0,0301)	1,52	19,2 41,7 63,4	0,73 0,34 0,07	0,365 0,755 1,025	23	43	43	$\pm 0,0$
0,310 (0,0085)	2,07	21,5 42,2 61,0	0,150 0,04 $-0,035$	0,16 0,27 0,345	9,5	17,5	18	$+0,5$

Tabelle 7.
Saccharasewirkung des amerikanischen Invertins.
(Inversion bei $30,00 \pm 0,03^\circ$, Polarisation bei 22° , $K_s = 0,020$.)

α_e [S]	$-\log [S]$	Zeit (Min.)	Drehung ($^\circ$)	Drehungs- abnahme ($^\circ$)	Relative Anf.- Geschw. (10 Min.)	100 g		Δ
						ber.	gef.	
5,295 (0,1455)	0,84	9,5 20,3 29,7	5,01 4,665 4,383	0,285 0,630 0,912	30,5	88	88	$\pm 0,0$
3,51 (0,0665)	1,02	9,0 18,7 30,2	3,26 2,955 2,65	0,250 0,555 0,86	28,5	83	82	$-1,0$
1,79 (0,0492)	1,31	12,2 24,0 37,1	1,49 1,20 0,88	0,30 0,59 0,91	24,5	71	71	$\pm 0,0$
1,035 (0,0286)	1,54	13,5 27,5 40,7	0,75 0,46 0,31	0,285 0,565 0,725	20,5	59	59	$\pm 0,0$
0,718 (0,0197)	1,71	9,6 20,8 32,7	0,557 0,373 0,270	0,160 0,345 0,448	17,5	49,5	50,5	$+1,0$
0,180 (0,0050)	2,31	12,5 28,8	0,100 0,045	0,080 0,153	6,5	20	19	$-1,0$

[51] Gerade doppelt so groß ist die Affinität des unter g) beschriebenen amerikanischen Invertins (Tab. 7, Abb. 7a und 7b) und alle aus Brauereihefe dargestellten

Tabelle 8.
Saccharasewirkung des dänischen Invertins.
(Inversion bei $20,90 \pm 0,05^\circ$, Polarisation bei 20° , $K_8 = 0,017$.)

$\alpha_0[S]$	$-\log[S]$	Zeit	Drehung	Drehungs- abnahme	Relative Auf- Geschw. (10 Min.)	100 ρ		i
		(Min.)	($^\circ$)	($^\circ$)		ber.	gef.	
7,16 (0,197)	0,71	16,1	6,815	0,345	21,5	92	91	— 1,0
		28,5	6,54	0,62				
		44,5	6,17	0,99				
5,047 (0,138)	0,86	17,2	4,69	0,357	21	89	89	$\pm 0,0$
		31,3	4,375	0,672				
		43,8	4,12	0,927				
2,47 (0,0678)	1,17	16,6	2,155	0,315	19	80	80,5	$\pm 0,5$
		29,5	1,895	0,575				
		43,7	1,70	0,77				
1,518 (0,0417)	1,38	14,1	1,290	0,23	16,5	71	70	— 1,0
		28,5	1,063	0,445				
		43,6	0,843	0,675				
0,988 (0,0272)	1,57	16,3	0,76	0,228	14,5	61,5	61,5	$\pm 0,0$
		32,1	0,55	0,438				
		41,5	0,425	0,563				
0,530 (0,0145)	1,84	14,0	0,38	0,15	11	46	47	$\pm 1,0$
		28,6	0,23	0,30				
		46,7	0,12	0,41				
0,355 (0,0098)	2,01	13,7	0,245	0,110	8,5	36,5	36	— 0,5
		26,5	0,150	0,205				
		40,7	0,073	0,282				
0,297 (0,0082)	2,09	10,0	0,227	0,070	7	32,5	29,5	— 3,0
		30,7	0,145	0,152				
		45,5	0,105	0,192				

Tabelle 9.
Invertin der Rasse II.
(Inversion bei $30,04 \pm 0,03^\circ$, Polarisation bei $20-21^\circ$, $K_8 = 0,016$.)

$\alpha_d[S]$	$-\log[S]$	Zeit	Drehung	Drehungs- abnahme	Relative Auf- Geschw. (15 Min.)	100 ρ		i
		(Min.)	($^\circ$)	($^\circ$)	ber.	gef.		
5,355 (0,147)	0,83	16,0	5,03	0,325	31	90,5	89,5	--- 1,0
		37,0	4,57	0,785				
		49,3	4,30	1,055				
3,55 (0,0976)	1,01	20,3	3,155	0,395	30	86	87	+ 1,0
		36,0	2,81	0,74				
		51,2	2,495	1,055				
1,80 (0,0495)	1,31	18,1	1,48	0,32	26,5	75,5	76,5	+ 1,0
		34,5	1,22	0,58				
		46,5	1,035	0,765				
1,11 (0,0305)	1,52	15,5	0,88	0,230	22,5	65,5	65,5	\pm 0,0
		35,0	0,615	0,495				
		47,8	0,47	0,64				
0,632 (0,0174)	1,76	17,0	0,44	0,19	17,5	52	50,5	--- 1,5
		30,5	0,30	0,33				
		43,5	0,19	0,44				
0,220 (0,0061)	2,22	18,0	0,115	0,105	10	27,5	29	+ 1,5
		33,7	0,065	0,155				
		52,0	0,030	0,19				

Lösungen und Präparate werden in dieser Hinsicht durch das Invertin der Brennerhefen übertroffen. In naher Übereinstimmung mit dem von L. MICHAELIS und M. L. MENTEN¹ bei 25° ermittelten [52] Wert für die Dissoziationskonstante der Saccharase-Saccharose-Verbindung 0,016 fanden wir mit den unter f), h) und i) im Abschnitt 2 näher charakterisierten Auszügen aus dänischer Hefe sowie aus den Heferassen II und XII bei 30° $K_s = 0,017, 0,016$ und $0,016$ (vgl. die Tab. 8, 9 und 10 mit den zugehörigen Abbildungen).

Wir möchten hervorheben, daß die Affinitätsbestimmung sich nicht zur Charakterisierung verschiedener Hefen verwerten läßt, wenn auch gewisse Eigentümlichkeiten, wie der Unterschied zwischen Brauerei- und Brennerhefen, auch in der Affinität des Invertins zum Rohrzucker zum Ausdruck zu kommen scheint. Die Schwankungen der K_s -Werte, die sich beim [53] Vergleich der Saccharasewirkung der aus verschiedenen Lieferungen derselben Hefe dargestellten Invertinlösungen und -präparate ergeben, sind nicht nur bei der dem technischen Betrieb entnommenen Hefe der Löwenbrauerei beobachtet worden. Wie im folgenden Kapitel (Abschn. 4) gezeigt wird, ist dies auch für verschiedene Aufzuchtungen der Reinkulturhefe Rasse XII der Fall.

Tabelle 10.
Invertin der Rasse XII.
(Inversion bei $30,05 \pm 0,03^\circ$, Polarisation bei 21° . $K_s = 0,016$.)

$n_D[5]$	$-\log[S]$	Zeit (Min.)	Drehung (°)	Drehungs- abnahme (°)	Relative Anf.- Geschw. (12,5 Min.)	100 g		A
						ber.	gef.	
7,415 (0,2037)	0,69	13,5	7,195	0,22	20,5	92,5	91,5	— 1,0
		27,0	7,00	0,415				
		46,2	6,74	0,675				
3,618 (0,0995)	1,00	14,0	3,395	0,222	20	86	89,5	+ 3,5
		31,3	3,135	0,483				
		50,3	2,89	0,726				
1,815 (0,0498)	1,30	15,2	1,61	0,205	17	76	76	$\pm 0,0$
		33,8	1,375	0,44				
		50,0	1,175	0,64				
1,071 (0,0295)	1,53	13,0	0,93	0,14	13,5	64,5	60,5	— 4,0
		26,2	0,82	0,25				
		45,7	0,655	0,415				
0,747 (0,0205)	1,69	13,0	0,607	0,14	12,5	56	56	$\pm 0,0$
		29,8	0,490	0,257				
		42,3	0,41	0,337				
0,370 (0,0102)	1,99	14,7	0,270	0,100	9	39	40	+ 1,0
		28,1	0,225	0,145				

Der Tatsache von der Unabhängigkeit der Aktivitätskurve vom Reinheitsgrad steht die wechselnde Affinität des Invertins verschiedener Herkunft zum Rohrzucker gegenüber. Darum müssen wir den Grund hierfür entweder in einer Verschiedenheit des Invertins von Hefe zu Hefe oder aber in der Beimischung [54] wechselnder Mengen

¹ Biochem. Zs. Bd. 49, S. 333 [1913].

eines oder mehrerer dem Enzym selbst nahestehender Körper suchen, die, wie sie in der Natur gebildet wurden, das Invertin durch alle Reinigungsoperationen begleiten und die mit seinen wirksamen Gruppen in Wechselwirkung stehen. Was die erste Möglichkeit betrifft, so muß daran erinnert werden, daß die von R. MARC¹ ausgeführten Versuche über Adsorption löslicher Stärke an Bariumsulfat ein ähnliches Bild zeigen: Bei Alterung der Stärkelösungen bleiben die Adsorptionskurven affin, sie sind aber für verschiedene Stärkelösungen verschieden.

Wir schließen aus den Beobachtungen, von denen der 6. Abschnitt berichten wird, daß die Affinitätsunterschiede nicht durch derartige Verschiedenheiten der kolloiden Natur oder der reaktionsfähigen chemischen Gruppen des Invertins zu erklären sind, sondern, daß sie im wechselnden Mengenverhältnis von Körpern, die dem Enzym in konstitutioneller Hinsicht verwandt sein müssen, ihren Grund haben. Nach dieser Auffassung kommt dem Enzym selbst eine charakteristische und konstante Affinität zu seinem Substrat zu, deren numerischer Wert vorerst freilich noch unbekannt ist.

6. Wirkung arteigener und artfremder Kochsäfte.

Der Frage, ob die in einer Saccharaselösung enthaltenen Verunreinigungen das Enzym zu binden vermögen, haben schon H. v. EULER und J. LAURIN² ein Experiment gewidmet. Eine gereinigte Saccharaselösung aus schwedischer Brauereihefe ($K_s = 0,029$) wurde unter Zusatz der doppelten Menge derselben Lösung, die zuvor durch Erhitzen ihrer enzymatischen Kraft beraubt wurde, geprüft. Eine Änderung der Affinität wurde nicht beobachtet.

Wir haben ähnliche Versuche in Angriff genommen und glauben schon hier darüber berichten zu müssen, da wir durch sie über die Ursachen der wechselnden Affinität der Saccharase [55] zur Saccharose unterrichtet werden, wenn sie auch die Frage nach dem Mechanismus der Affinitätsänderungen noch nicht restlos beantworten.

Beruhet die wechselnde Affinität auf der verschiedenen Kolloidnatur, die dem Enzym bei seiner Loslösung vom Protoplasma, bei seiner mechanischen oder enzymatischen Freilegung³) in jedem Falle gerade eigen ist und eigen bleibt, und wird dieser Zustand durch Erhitzen zerstört, so kann, da ja alle analytisch nachweisbaren Verunreinigungen für die Änderung der Affinität nicht in Betracht kommen, die Wirksamkeit des Invertins durch einen Kochsaft nicht beeinflußt werden.

Das ist auch nicht denkbar, wenn sich die Invertine von differierender Rohrzuckeraffinität durch die Konstitution der chemisch wirksamen Gruppen unterscheiden. Tatsächlich gelingt es aber, die Affinität gewisser Saccharasen durch Zusatz von Kochsäften zu ändern.

¹ Zs. physikal. Chem. Bd. 81, S. 641 [1912/13], und zwar S. 656, und W. MECKLENBURG, a. a. O., S. 623.

² A. a. O., S. 87.

³) R. WILSTÄTTER und F. RACKE, Ann. d. Chem. Bd. 427, S. 111 [1921/22].

Die verwendeten Kochsäfte waren durch 15 Minuten langes Erhitzen der betreffenden Invertinlösungen über freier Flamme gewonnen, von koagulierten Proteinen durch Filtration befreit und auf Unwirksamkeit geprüft. Immer wurde so viel Saft verwendet, daß der M.Z.Q.² vor dem Erhitzen das 10fache von dem im späteren Versuch wirksamen betrug. Gemischt wurde der Kochsaft mit der pufferhaltigen Zuckerlösung, so daß das Enzym gleichzeitig auf beide traf.

Tab. 11 zeigt, daß die Saccharoseaffinität des Invertins *b* ($K_s = 0,029$, vgl. Tab. 2) trotz des großen Überschusses an Kochsaft, der durch Erhitzen des Neutralautolysats der dänischen Brennereihefe gewonnen wurde, ungeändert bleibt. Der artfremde Kochsaft, in dem das Invertin höhere Affinität zum Rohrzucker besaß ($K_s = 0,017$, vgl. Tab. 8), ist also ohne Einfluß.

Der umgekehrte Versuch, die Affinitätsbestimmung eines Invertins von hoher Affinität unter Zusatz eines Kochsaffes, in dem die Saccharase vor dem Erhitzen eine nur halb so [56] große Affinität zum Zucker aufgewiesen hatte, wurde mit dem Autolysat der Rasse XII (*i* des 2. Abschnittes, $K_s = 0,016$) und dem der Löwenbräuhefe (*a* des Abschnittes 2, $K_s = 0,029$) ausgeführt. Der Vergleich der Abb. 10b und 12b ergibt, daß sich die Aktivitäts- $-\log[S]$ -Kurve um 0,28 Abszisseneinheiten nach rechts verschoben hat. Die Affinitätskonstante ist von 62,5 auf 33 gefallen und stimmt innerhalb der Versuchsfehler mit derjenigen des Löwenbräuinvertins 34,5 überein.

Tabelle 11.
Invertin aus Löwenbräuhefe mit dänischem Kochsaft.
(Inversion bei $29,85 \pm 0,05^\circ$, Polarisation bei 20° . $K_s = 0,029$.)

$\alpha_d[S]$	$-\log[S]$	Zeit (Min.)	Drehung (°)	Drehungs- abnahme (°)	Relative Anfangs- Geschw. (15 Min.)	100 g		α
						ber.	gef.	
3,565 (0,008)	1,01	16,0	3,375	0,19	19	77	77	$\pm 0,0$
		26,0	3,24	0,325				
		48,5	2,945	0,62				
2,495 (0,0087)	1,16	16,5	2,305	0,19	17	70,5	69	$- 1,5$
		30,0	2,17	0,325				
		47,8	1,94	0,555				
1,48 (0,0407)	1,39	17,0	1,30	0,18	15	58,5	61	$+ 2,5$
		34,7	1,135	0,345				
		50,0	0,97	0,51				
0,720 (0,0198)	1,70	15,9	0,615	0,105	10	40,5	40,5	$\pm 0,0$
		31,7	0,51	0,21				
		44,8	0,435	0,285				
0,310 (0,0085)	2,07	16,1	0,255	0,055	5,5	22,5	22	$- 0,5$
		26,5	0,24	0,07				

Während nun arteigener Kochsaft die Saccharase von niederer Affinität (Autolysat *a*, $K_s = 0,029$) in Ergänzung des Befundes von H. v. EULER und J. LAURIN selbst bei 10fachem Überschuß nicht meßbar zu binden vermag (Verhältnis der In-

² M.Z.Q. = Menge-Zeit-Quotient. Vgl. R. WILLSTÄTTER und F. RACKE, Ann. d. Chem. Bd. 425, S. 1 [1920/21], und zwar S. 8.

versionsgeschwindigkeiten in 0,138n- und 0,0138n-Lösung $\approx 9:22$, mit Kochsaft $\approx 9:22,5$), wird der Parameter der Saccharasewirkung des dänischen Invertins 0,017 [57] nach Tab. 13 durch den arteigenen Kochsaft auf 0,030 erhöht.

Tabelle 12.
Invertin der Rasse XII mit Löwenbräukochsaft.
(Inversion bei $29,95 \pm 0,03^\circ$, Polarisation bei 21° , $K_S = 0,030$.)

α_0 [S]	-log [S]	Zeit (Min.)	Drehung ($^\circ$)	Drehungs- abnahme ($^\circ$)	Relative Anfangs- Geschw. (10 Min.)	100 $\frac{1}{\alpha}$		I
						ber.	gef.	
4,945 (0,136)	0,87	14,0	4,605	0,250	18	82	82,5	$\pm 0,5$
		31,8	4,41	0,535				
		49,3	4,17	0,775				
2,425 (0,068)	1,17	13,2	2,215	0,21	15	60,5	60	$\pm 0,5$
		26,3	2,025	0,40				
		46,5	1,80	0,625				
1,495 (0,0411)	1,39	14,7	1,300	0,195	13	58	59,5	$\pm 1,5$
		29,5	1,115	0,35				
		46,8	0,938	0,557				
0,992 (0,0272)	1,57	15,8	0,83	0,162	10	47,5	46	$\pm 1,5$
		31,3	0,715	0,277				
		51,0	0,55	0,442				
0,493 (0,0135)	1,87	17,8	0,378	0,115	7	31	32	$\pm 1,0$
		33,0	0,300	0,193				
		54,3	0,225	0,268				
0,280 (0,0077)	2,11	20,3	0,220	0,060	4	20,5	18,5	$\pm 2,0$
		37,7	0,160	0,09				

Wie die folgende kleine Zusammenstellung zeigt, führen die bisher gemessenen Affinitätsverringerungen des Invertins übereinstimmend zum Werte $K_S = 0,020 \pm 0,002$, der selbst weder durch arteigenen noch durch artfremden Kochsaft geändert wird.

In der obersten Horizontalreihe sind die K_S -Werte derjenigen Invertinlösungen angegeben, aus denen die Kochsäfte bereitet wurden, in der ersten Vertikalreihe die ohne Kochsaft bestimmten Werte für die wirksame Saccharase:

	0,020	0,016
0,020	0,020	0,020
0,017	0,030	—
0,016		0,030

[58] Es hat den Anschein, als ob es ein besonders begünstigtes Invertin gäbe, dem die Affinitätskonstante 34 ± 2 gegenüber dem Rohrzucker zukommt. Man könnte diese Tatsache durch die Annahme erklären, daß den kochbeständigen Bestandteilen der Saccharaselösung eine hohe Affinität zum Enzym zukommt, daß aber auch die gebundene Saccharase enzymatisch wirksam ist.

In einer Invertinlösung von $K_S = 0,03$ müßte diese Stufe bereits dissoziationsfrei vorliegen.

Tabelle 13.
Dänisches Invertin mit dänischem Kochsaft.
(Inversion bei $29,88 \pm 0,03^\circ$, Polarisation bei 22° . $K_s = 0,030$.)

α_0 [S]	$-\log [S]$	Zeit (Min.)	Drehung ($^\circ$)	Drehungs- abnahme ($^\circ$)	Relative Anfangs- Geschw. (10 Min.)	100 g		I
						bet.	gef.	
5,015 (0,1377)	0,86	11,3	4,75	0,265	23,5	82	82	$\pm 0,0$
		25,1	4,435	0,58				
		44,0	4,025	0,99				
2,017 (0,0554)	1,26	12,3	1,79	0,227	18,5	65	65	$\pm 0,0$
		22,6	1,585	0,432				
		36,3	1,32	0,697				
1,018 (0,028)	1,55	13,5	0,83	0,188	14	48	49	$\pm 1,0$
		27,5	0,67	0,348				
		41,0	0,505	0,513				
0,515 (0,0142)	1,85	12,3	0,41	0,105	9	32	31,5	— 0,5
		27,7	0,33	0,185				
		44,2	0,245	0,27				

Versuche mit wechselnder Saftkonzentration und mit Invertin von noch geringerer Affinität ($K_s = 0,04$) müssen zeigen, ob diese Auffassung berechtigt ist oder nicht.

Die Frage, ob neben dem freien Invertin ($K_s = 0,016$) auch das gebundene Rohrzucker zu spalten vermag, scheint auch durch exakten Vergleich der H-Ionenwirkung auf verschiedene Invertine prüfbar. Ist nur die freie Saccharase wirksam, so muß der Parameter der Aktivitäts- p_{H_1} -Kurve unabhängig von dem der Aktivitäts- p_S -Kurve sein. Aber es [59] übersteigt vielleicht die Differenz zwischen den von L. MICHAELIS und M. ROTHSTEIN¹ einerseits, von L. MICHAELIS und H. DAVIDSOHN² und uns³ andererseits bestimmten Zahlen die Fehlergrenzen einer exakten Methodik.

Unabhängig von diesen hypothetischen Vorstellungen über die Struktur der wirksamen Gruppen erweist sich die Konstanz der Invertinwirkung als Spezialfall für das Invertin der Löwenbräuhefe (allgemein für $K_s = 0,029$). Bei höherer Affinität kann sie nicht zutreffen, da hier durch zunehmenden Gehalt an Zersetzungsprodukten die Affinität zum Rohrzucker erniedrigt werden muß, wofern das Bindungsvermögen der Säfte nicht erst durch Kochen zustande kommt.

Wir werden im folgenden Kapitel die Affinitätsdifferenzen durch Annahme wechselnder Mengen eines Hemmkörpers deuten, der durch seine Affinität zu den aktiven Gruppen des Enzyms diese in eine unwirksame Stufe überführt.

Die Genauigkeit der Affinitätsmessung der Raffinase zur Raffinose (III. Kap., Abschn. 2) sowie die Genauigkeit der aus den Anfangsgeschwindigkeiten der Rohrzucker- und Raffinoselhydrolyse gebildeten Quotienten (III. Kap., Abschn. 3) gestattet nämlich nicht, zwischen Wirksamkeit oder Unwirksamkeit des gebundenen Invertins zu entscheiden. Für das Verständnis der Kochsaftwirkungen scheint jedoch nur folgende Erklärung möglich:

¹ A. a. O.

² Biochem. Zs. Bd. 35, S. 386 [1911].

³ R. WILLSTÄTTER, J. GRASER und R. KUHN, Diese Zs. Bd. 123, S. 1 [1922].

Die differierenden Affinitäten des Invertins zum Rohrzucker sind bedingt durch Assoziation des kolloiden Trägers mit unwirksamen, dem Enzym in chemischer Hinsicht nahestehenden Körpern. Diese Assoziationen bleiben für die wirksamen Gruppen nicht unbemerkt. Die analytisch bestimmbare Konzentration des Rohrzuckers in der Lösung steht dadurch zu derjenigen, die an den reaktionsfähigen Gruppen herrscht, in einem für die Hydrolyse ungünstigeren Verhältnis als ohne Kochsaft. Darum finden wir die Aktivitäts- pS -Kurve nach [60] rechts verschoben. Ist die Oberfläche des kolloiden Trägers mit einem derartigen Körper gesättigt, so kann weiterer Zusatz des Kochsaftes die Affinität nicht mehr verringern.

III. Die Affinität des Invertins zur Raffinose.

Da nach den Ergebnissen des II. Kapitels das Invertin verschiedener Hefen für die Rohrzuckerspaltung in ungleichem Maße geeignet ist, so scheint es nicht wunderlich, daß der Quotient Raffinasezeitwert:Saccharasezeitwert mit verschiedenem Enzymmaterial verschieden ausfällt. Wir untersuchen daher in diesem Kapitel, ob den verschiedenen Affinitäten der Saccharase zur Saccharose auch verschiedene Affinitäten der Raffinase zur Raffinose entsprechen und ob zwischen diesen Größen ein gesetzmäßiger Zusammenhang besteht.

I. Das untersuchte Konzentrationsgebiet.

Das Galaktosid des Rohrzuckers¹ wird vom Invertin der gewöhnlichen Kulturhefen langsamer als seine Muttersubstanz gespalten, und die Umsatzgeschwindigkeit nimmt noch in so konzentrierten Lösungen des Trisaccharids stark zu, wo die maximale Geschwindigkeit der Rohrzuckerhydrolyse fast erreicht ist, daß die Affinität der Raffinase zur Raffinose jedenfalls viel geringer ist als die der Saccharase zur Saccharose.

Auch das höhere Molekulargewicht und die geringere Löslichkeit sind für die Affinitätsmessung nicht günstig.

Wenn in 0,2*N*-Saccharoselösungen durch Veränderung der Natur des Lösungsmittels² Abweichungen vom Massenwirkungsgesetz zu beginnen scheinen, so ist das in Raffinoselösungen schon bei geringerer Konzentration zu erwarten. Aus diesem Grunde ist es nicht möglich, daß die experimentell bestimmbare maximale Reaktionsgeschwindigkeit der dissoziationsfreien Bindung des Enzyms an den Zucker entspricht. Sie wird [61] vielmehr eintreten, wenn die durch Viskositätserrhöhung, Änderung des osmotischen Aktivitätskoeffizienten usw. bedingten Erscheinungen die Konzentrationszunahme der Raffinase-Raffinose-Verbindung verhindern bzw. nach außen hin nicht mehr erkennen lassen. Man erhält in der Tat keine Dissoziationsrestkurve, wenn man die Anfangsgeschwindigkeiten der Raffinosespaltung als Funktion von $\log \frac{1}{[R]}$ aufträgt und die Maximalgeschwindigkeit als Maßstab der Ordinate wählt.

¹ Über die von der Direktion der Zuckerraffinerie Hildesheim in freundlicher Weise überlassene Raffinose vgl. diese Zs. Bd. 115, S. 180 [1921], und zwar S. 185.

² L. MICHAELIS und M. L. MENTEN, Biochem. Zs. Bd. 40, S. 333 [1914], und zwar S. 349.

Beurteilt man jedoch die Neigung der Kurve, die die experimentell gefundenen Punkte verbindet, so lassen sich alle Versuche bis zu etwa 10proz. Lösungen des Trisaccharids durch Dissoziationskurven darstellen. Da jedoch hier erst $\frac{1}{3}$ bis $\frac{1}{2}$ der theoretischen Maximalgeschwindigkeit erreicht wird, kann man die Affinität der Raffinase zur Raffinose nicht mit besonderer Genauigkeit ermitteln. Ziemlich willkürlich und dabei von nicht geringem Einfluß auf das Resultat ist es namentlich, welches Gewicht man den größten beobachteten Umsatzgeschwindigkeiten beimißt. Es zeigt sich nämlich, daß z. B. einmal (vgl. Tab. 16, S. 64) die Geschwindigkeit beim Übergang von 0,1- zu 0,2n-Lösung von 17 auf 25, ein andermal (Tab. 15, S. 63, Spalte 6) dagegen nur von 22 auf 25 steigt, obwohl wir aus den in verdünnten Lösungen angestellten Versuchen eine sehr nahe übereinstimmende Affinität berechnen. Es scheint, daß die Anomalien in konzentrierten Lösungen nicht allein durch die Beschaffenheit

[62]

Tabelle 14.

Raffinasewirkung des Invertins Rasse II.

(8mal mehr Enzym als in Tab. 9. Hydrolyse bei $30,05 \pm 0,03^\circ$, Polarisation bei 20° . $K_R = 0,24$.)

$a_D [R]$	$-\log [R]$	Zeit (Min.)	Drehung ($^\circ$)	Drehungs- abnahme ($^\circ$)	Relative Ant.- Geschw. (10 Min.)	100 ρ		I
						ber.	gef.	
21,95 (0,222)	0,65	10,6	21,53	0,42	40,5	48,0	39,2	— 8,8
		20,1	21,14	0,81				
		36,8	20,49	1,46				
14,64 (0,148)	0,83	9,5	14,27	0,37	39,5	38,2	38,2	+ 0,0
		18,5	13,98	0,66				
		33,5	13,49	1,15				
10,955 (0,111)	0,96	11,2	10,59	0,365	33	31,6	32,0	+ 0,4
		21,3	10,385	0,57				
		38,2	10,125	0,83				
7,31 (0,074)	1,13	11,2	7,04	0,27	24,5	23,6	23,7	+ 0,1
		20,0	6,84	0,47				
		36,8	6,48	0,83				
4,33 (0,0438)	1,36	22,0	4,005	0,325	16	15,5	15,5	± 0,0
		33,5	3,865	0,465				
		54,5	3,625	0,705				
3,92 (0,0397)	1,40	10,0	3,770	0,15	15	14,2	14,5	+ 0,3
		33,4	3,48	0,44				
		50,5	3,34	0,58				
2,11 (0,0214)	1,67	10,2	2,015	0,095	8,5	8,2	8,2	± 0,0
		24,5	1,93	0,18				
		45,0	1,70	0,32				
1,45 (0,0147)	1,83	10,7	1,385	0,065	6	5,8	5,8	± 0,0
		20,0	1,33	0,12				
		45,4	1,21	0,24				
1,01 (0,0102)	1,99	10,0	0,950	0,060	6	4,1	5,8	+ 1,7
		21,2	0,897	0,113				
		48,5	0,770	0,24				
0,85 (0,0086)	2,07	13,0	0,810	0,040	3,5	3,5	3,9	+ 0,4
		24,7	0,797	0,063				
		49,3	0,753	0,097				

des Milieus erklärt werden können. (Über eine Anomalie der Kinetik, die indes auf Versuchsfehlern beruhen dürfte, vgl. Abb. 14a).

Immerhin glauben wir, daß die von uns berechneten K_R -Werte auf $\pm 30\%$ bis 50 % genau sind und daher nicht nur die Größenordnung der Affinität selbst, sondern auch die Richtung der Affinitätsänderungen richtig wiedergeben. Die äußeren Bedingungen, die zur Verfolgung der Raffinoschhydrolyse einzuhalten sind¹, gleichen denen bei der Inversion des Rohrzuckers derart, daß wir bezüglich der Ausführung der folgenden Versuche auf das im II. Kapitel, Abschnitt 1 Gesagte verweisen. [63] Die Normalität der Raffinoselösungen wurde aus der für Versuchsbeginn extrapolierten Anfangsdrehung auf Grund der Beziehung $\alpha_0:[R] = 13,71:0,1387$ berechnet.

2. Raffinosespaltung durch verschiedene Invertine.

Das Invertin der Rasse II und das der Rasse XII stimmen nicht nur in bezug auf die Aktivitätskurve der Saccharasewirkung mit einander überein. Auch die Abhängigkeit der Raffinosespaltung vom log der reziproken $[R]$ läßt sich, wie die Abb. 14b und 15b zeigen, für beide am besten durch den nämlichen Parameter $-\log[R] = 0,62$

Tabelle 15.
Raffinasewirkung des Invertins Rasse XII.
(6,67mal mehr Enzym als in Tabelle 10. Hydrolyse bei $29,85 \pm 0,03^\circ$, Polarisation bei 20° .
 $K_R = 0,24$.)

$\alpha_0[R]$	$-\log[R]$	Zeit (Min.)	Drehung (°)	Drehungs- abnahme (°)	Relative Auf- geschw. (10 Min.)	100 α		t
						ber.	gef.	
20,745 (0,21)	0,68	9,5	20,515	0,23	24,5	46,7	37,3	— 9,4
		10,8	20,27	0,475				
		33,8	19,985	0,76				
11,917 (0,121)	0,92	12,8	11,645	0,272	22	33,5	33,5	\pm 0,0
		24,7	11,43	0,487				
		38,3	11,19	0,727				
5,925 (0,060)	1,22	10,7	5,785	0,14	13	20,0	19,8	— 0,2
		27,3	5,03	0,295				
2,96 (0,030)	1,52	14,8	2,86	0,10	7,5	11,1	11,4	\pm 0,3
		25,0	2,70	0,17				
		46,2	2,705	0,255				
1,485 (0,015)	1,82	12,5	1,435	0,05	4	5,9	6,1	\pm 0,2
		28,6	1,405	0,08				
		48,6	1,355	0,13				
0,712 (0,0072)	2,14	13,8	0,685	0,027	2	2,9	3,0	\pm 0,1
		25,5	0,670	0,042				
		39,0	0,662	0,050				

darstellen, der die [64] beobachteten Werte bis zu $1/3$ des theoretisch möglichen Umsatzes sehr genau wiedergibt.

Innerhalb der Fehlergrenzen stimmt auch die Raffinasewirkung des dänischen Invertins (Tab. 16) mit derjenigen der Berliner Brennereihefen überein, wobei selbst

¹ R. WILLSTÄTTER und R. KUHN, Diese Zs. Bd. 115, S. 180 [1921], und zwar S. 185 ff.

Tabelle 16.
Raffinasewirkung des dänischen Invertins.
(Hydrolyse bei $30.04 \pm 0.03^\circ$, Polarisation bei 23° . $K_R = 0.27$.)

$\alpha_D [R]$	$-\log [R]$	Zeit (Min.)	Drehung ($^\circ$)	Drehungs- abnahme ($^\circ$)	Relative Anf.- Geschw. (10 Min.)	100 ρ		t
						ber.	gef.	
30.11 (0.304)	0.52	12.3	29.72	0.39	31.5	53.0	53.0	± 0.0
		20.0	29.50	0.61				
		32.0	29.11	1.00				
20.00 (0.202)	0.69	12.5	19.685	0.315	25.5	42.8	42.8	± 0.0
		22.5	19.445	0.555				
		34.5	19.16	0.84				
10.04 (0.102)	0.99	15.0	9.78	0.26	17	27.4	28.6	± 1.2
		32.5	9.56	0.48				
		50.0	9.41	0.63				
5.310 (0.0536)	1.27	14.0	5.178	0.132	9.5	16.5	16.0	-0.5
		26.1	5.12	0.190				
		49.5	4.995	0.315				
1.710 (0.0173)	1.76	14.6	1.67	0.04	3.5	6.0	5.9	-0.1
		26.5	1.635	0.075				
		45.7	1.58	0.13				

der in 0,3n-Lösung beobachtete Wert durch den logarithmischen Parameter 0,57 (Abb. 16b) gut wiedergegeben wird. Dagegen ist die Raffinoseaffinität des Löwenbräu-invertins ϵ (Präparat I der III. Mitteilung über Invertin) entschieden geringer. Wir halten sogar den in Tab. 17 mitgeteilten Wert $K_R = 0.66$ noch für etwas zu klein, die Affinitätskonstante 1,5 demnach für zu groß, weil die in $1/4$ -Lösung gefundene Geschwindigkeit die aus den anderen Versuchen für diese Konzentration berechnete ein wenig übertrifft.

Wir haben nämlich, um keine weitere Unsicherheit in die [65] Zahlen zu bringen,

Tabelle 17.
Raffinasewirkung des Invertins ϵ , Zeitwert = 0,37.
(Hydrolyse bei $29.85 \pm 0.03^\circ$, Polarisation bei 19° . $K_R = 0.66$.)

$\alpha_D [R]$	$\log [R]$	Zeit (Min.)	Drehung ($^\circ$)	Drehungs- abnahme ($^\circ$)	Relative Anf.- Geschw. (16,7 Min.)	100 ρ		t
						ber.	gef.	
25.13 (0.254)	0.59	14.1	24.63	0.50	58	27.8	29.0	± 1.2
		25.0	24.28	0.85				
		85.0	22.75	2.38				
10.055 (0.1018)	0.99	17.3	9.795	0.26	26	13.4	13.0	-0.4
		37.0	9.46	0.595				
		96.5	8.63	1.425				
4.918 (0.0498)	1.30	16.2	4.785	0.132	13.5	7.0	6.7	-0.3
		34.7	4.63	0.288				
		100.0	4.15	0.768				
2.005 (0.0203)	1.69	17.3	1.95	0.055	5.5	3.0	2.7	-0.3
		33.3	1.915	0.09				
		98.0	1.765	0.24				
1.005 (0.0102)	1.99	23.3	0.955	0.050	4	1.5	2.0	± 0.5
		44.5	0.905	0.100				

darauf verzichtet, für die mehr als 10proz. Lösungen eine Korrektur an den beobachteten Anfangsgeschwindigkeiten anzubringen, und haben den Parameter so gewählt, daß die Summe aller Fehlerquadrate möglichst gering wird.

3. Vergleich der Saccharase- und Raffinasewirkung.

Um zwischen relativer Spezifität des Invertins und absoluter Spezifität von Saccharase und Raffinase zu entscheiden, genügt es nun, nach der in der voranstehenden Abhandlung, Kapitel II unter 1 (S. 19), beschriebenen Methode, bei beliebiger Zuckerkonzentration die Hydrolysegeschwindigkeiten des Di- und Trisaccharids durch gleiche Enzymmengen zu messen, da die numerischen Werte der einzelnen Affinitäten K_S und K_R bekannt sind. Diesen Vergleich haben wir in 0,138*n*-Lösung ausgeführt, um mit dem früher¹ ermittelten [66] Zeitwertquotienten möglichst vergleichbare Zahlen zu erhalten. Berechnet wurde indes nicht die für 50proz. Umsatz jeweils nötige Zeit, sondern, um den Einfluß wechselnder Kinetik²) auszuschalten, das Verhältnis der für eine Versuchszeit von 10 Minuten graphisch interpolierten Drehungsabnahmen. Diese können direkt als Maß des relativen Umsatzes betrachtet werden, da in äquimolaren Lösungen der totalen Hydrolyse von Rohrzucker und Raffinose nahezu gleiche Drehungsabnahmen entsprechen. Die in Tab. 18 mitgeteilten Quotienten der Anfangsgeschwindigkeiten sind also mit der nämlichen Methodik gewonnen wie die Affinitätskonstanten, mit denen wir sie in Beziehung setzen werden. Sie weisen bei verschiedenem Invertinmaterial nicht so große Schwankungen auf wie die vor einem Jahr mitgeteilten Quotienten der Zeitwerte³). Ihre Extremwerte verhalten sich wie 1:1,7, während sie früher beim Invertin derselben Hefen das Verhältnis 1:2,4 erreichten. Das dürfte weniger darauf beruhen, daß seinerzeit die Bestimmungen mit der durch Toluol abgetöteten Hefe selbst, jetzt ausschließlich mit daraus gewonnenen Autolysaten und Präparaten ausgeführt wurden.

In weitaus den meisten Fällen dürften nämlich die von R. WILLSTÄTTER und W. STEIBELT³) sowie von R. WILLSTÄTTER und R. KUHN⁴) beobachteten Zunahmen der Reaktionsgeschwindigkeit bei Bestimmung von Maltase und α -Methylglucosidase oder von Saccharase und Raffinase in der Hefe nicht auf postmortale Neubildung von Enzym während des Versuchs zurückzuführen sein, sondern auf wechselnder Kinetik, die durch wechselnde Affinität des Enzyms zu Zucker und Glucosid sowie zu deren Spaltprodukten bedingt ist, beruhen.

Der Unterschied zwischen dem mit Invertinpräparaten der Löwenbräuhefe bestimmten Zeitwertquotienten 11,3 und dem Quotienten der Anfangsgeschwindigkeiten 8,0 bis 8,3 ist [68] hauptsächlich dadurch zu erklären, daß zur Berechnung des ersteren

¹ Diese Zs. Bd. 115, S. 180 [1921] (Abh. 75).

²) Vgl. ebenda Tab. 3, S. 189, und R. WILLSTÄTTER, J. CRASER und R. KUHN, Diese Zs. Bd. 123, S. 1 [1922], und zwar S. 63 ff.

³) R. WILLSTÄTTER und R. KUHN, a. a. O., S. 196.

⁴) Diese Zs. Bd. 115, S. 199 [1921], und zwar S. 204 f. (Abh. 76).

⁵) A. a. O., S. 196 f.

[67] Tabelle 18.
Geschwindigkeitsverhältnis der Rohrzucker- und Raffinosehydrolyse.
(0,138 n-Lösungen; Enzymmengen im Verhältnis 1 : 5.)

Nr.	Invertin aus	Wirkung auf	Zeit (Min.)	Drehung (°)	Drehungs- abnahme (°)	Drehungs- abnahme nach 10 Min. $\times 100$	Quotient
c	Löwenbräuhefe Zeitwert = 0,64 Min.	Rohrz.	10,1	4,695	0,355	35	6,7
		"	19,7	4,385	0,665		
		"	30,0	4,07	0,98		
		Raffin.	9,7	13,455	0,255	26	
		"	18,0	13,26	0,45		
d	Löwenbräuhefe Zeitwert = 0,26 Min.	"	32,3	13,04	0,67		8,0
		Rohrz.	11,0	4,77	0,28	24	
		"	22,8	4,54	0,51		
		"	45,0	4,08	0,97		
		Raffin.	12,6	13,515	0,195	15	
e	Löwenbräuhefe Zeitwert = 0,37 Min.	"	28,5	13,33	0,38		8,3
		"	52,8	13,115	0,595		
		Rohrz.	12,5	4,79	0,24	20	
		"	19,8	4,625	0,405		
		"	35,0	4,34	0,69		
f	Kopenhagener Brennereihefe	Raffin.	12,3	13,56	0,15	12	5,0
		"	26,2	13,495	0,305		
		"	42,3	13,255	0,455		
		Rohrz.	17,2	4,675	0,36	21	
		"	31,3	4,36	0,675		
h	Rasse II	"	43,8	4,195	0,93		4,8
		Raffin.	13,8	13,395	0,285	21	
		"	24,5	13,18	0,50		
		"	35,3	12,95	0,73		
		Rohrz.	12,5	4,795	0,255	30,5	
i	Rasse XII	"	22,4	4,58	0,47		5,0
		"	35,0	4,35	0,70		
		Raffin.	13,3	13,495	0,29	32	
		"	25,5	13,155	0,54		
		"	39,5	12,85	0,845		
		Rohrz.	10,5	4,875	0,17	16	5,0
		"	22,5	4,695	0,35		
		"	45,2	4,395	0,65		
		Raffin.	15,4	13,405	0,25	16	
		"	25,1	13,25	0,405		
		"	40,0	13,07	0,585		
		"					

der Saccharasezeitwert nach der von C. O. SULLIVAN und F. W. TOMPSON¹ für den zeitlichen Verlauf der enzymatischen Rohrzuckerspaltung mitgeteilten Kurve berechnet wurde, wobei die Reaktionskonstanten 1. Ordnung bei 50proz. Hydrolyse um etwa 15 % größer sind als zu Beginn der Reaktion, die Raffinasezeitwerte dagegen nach einer an einem Invertinpräparat aus Löwenbräuhefe ermittelten Kinetik², der zufolge die für eine monomolekulare Reaktion berechneten Konstanten im selben Spaltungsbereich um 15 % fallen. Es muß daher der Zeitwertquotient um etwa 30 % größer sein als das Verhältnis der Geschwindigkeiten zu Reaktionsbeginn. Für die

¹ Jl. chem. Soc. Bd. 57, S. 834 [1890].

² A. a. O., S. 189.

Raffinasespaltung durch Oberhefen erwies sich dagegen die Kinetik als annähernd monomolekular, und der früher z. B. für die Kopenhagener Brennereihefe gefundene Quotient 5,1 bis 5,5 stimmt mit dem jetzt ermittelten Verhältnis der Anfangsgeschwindigkeiten 5,0 überein.

Als Beispiel für eine starke Quotientenverschiebung, die in einem geänderten Mengenverhältnis von Saccharase und Raffinase oder in einer Affinitätsveränderung ihren Grund haben muß, sei der mit Invertin der Rasse XII vom 26. II. 1921 bestimmte Zeitwertquotient 12,3 dem mit einer Lieferung vom 3. VI. 1922 ermittelten Verhältnis der Anfangsgeschwindigkeiten 5,0 gegenübergestellt.

In Tab. 19 wird die Dissoziationskonstante der Saccharase-Saccharose-Verbindung K_S mit der der Raffinase-Raffinose-Verbindung K_R und mit dem Quotienten der Umsatzgeschwindigkeiten in 0,138 n-Lösung verglichen. Für drei aus verschiedenen Brennereihen gewonnene Autolysate und ein aus Unterhefe dargestelltes Invertinpräparat vom Zeitwert 0,37 und nur noch geringfügigem Gehalt an Melibiase erweist sich das Verhältnis der Dissoziationskonstanten, der Affinitätsquotient $K_R:K_S$, weit innerhalb der Fehlergrenzen als annähernd konstant. Aus den in der 5. Spalte mitgeteilten Zahlen ergibt [69] sich, daß die Affinität der Saccharase zum Rohrzucker und die der Raffinase zur Raffinose durch die natürlichen Begleiter des Invertins in fast gleicher Weise beeinflußt wird. Das wäre ja auch für den Fall zu erwarten, daß die Schwankungen der Zeitwertquotienten durch ein wechselndes Mengenverhältnis zweier einander äußerst ähnlicher Carbohydrasen der Hefe zustande kommen.

Tabelle 19.
Vergleich von Geschwindigkeitsquotient und Affinität verschiedener Invertine.

Invertin	Q (0,138 n)	K_S	K_R	$K_R:K_S$	Q_M	Q_∞
Berliner Rasse II.	4,8	0,016	0,24	15	16	2,0
„ „ XII	5,0	0,016	0,24	15	16	2,0
Dänische Brennereihefe . . .	5,0	0,017	0,27	16	16	1,9
Münchener Brauereihefe . . .	8,3	0,040	0,66	17	17	1,9

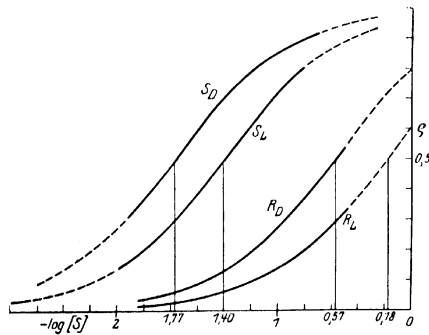


Abb. 18.

In Abb. 18 ist die Dissoziationsrestkurve S_D , durch welche die Abhängigkeit der Saccharasewirkung des dänischen Invertins vom \log der reziproken Substratkonzentration am besten dargestellt werden kann, neben der für das Invertinpräparat *e* [70] aus Löwenbräuhefe ermittelten S_L gezeichnet. Der mehr als doppelt so großen Affinität der Oberhefensaccharase entspricht ein Abstand der S_D - und S_L -Kurve von 0,37 Abszisseneinheiten. Fast den gleichen, nämlich 0,39, finden wir zwischen den zugehörigen Raffinasekurven R_D und R_L , von denen nur der experimentell verifizierte Teil ausgezogen ist, während der weitere Verlauf der Dissoziationsrestkurven durch Striche angedeutet wird. Indem wir nun die Ordinaten der R -Kurven durch die in der 2. Spalte der Tab. 19 angeführten Quotienten zu den Ordinaten der S -Kurven ins richtige Verhältnis setzen¹, finden wir:

Wenn zwei Invertine in bezug auf die Affinität zum Rohrzucker übereinstimmen, so ist nicht nur ihre Affinität zur Raffinose gleichfalls übereinstimmend, sondern es ist auch das Verhältnis der Umsatzgeschwindigkeiten bei beliebiger Zuckerkonzentration identisch. Nur bei verschiedener Affinität des Enzyms ist auch das Geschwindigkeitsverhältnis verschieden. Messen wir jedoch in diesem Falle das Geschwindigkeitsverhältnis nicht in 0,138*n*-Lösungen des Di- und Trisaccharids, sondern z. B. bei solcher Konzentration, daß jeweils 50 % der maximalen Saccharasewirkung erreicht sind, so erweist sich der auf diese Art ermittelte Quotient Q_M (6. Spalte der Tab. 19; über seine Berechnung vgl. vorstehende Abhandlung, II. Kapitel, (22) S. 16) unabhängig vom numerischen Betrag der einzelnen Affinitäten als konstant.

Die mittlere Spezifität des Hefeninvertins für die Hydrolyse von Rohrzucker und Raffinose ist 16, seine Leistungsfähigkeit beträgt etwa 2,0. Der in der letzten Spalte der Tab. 19 für unendlich hohe Substratkonzentration extrapolierte Quotient der Hydrolysegeschwindigkeiten Q_∞ [vgl. vorstehende Abhandlung, Kapitel II, (15) und (17) sowie Kapitel III, S. 25f.] besagt nämlich, daß in diesem für das Trisaccharid denkbar günstigsten Fall mit der gleichen Invertinmenge für jedes gespaltene Raffinosemolekül in derselben Zeit der Umsatz von nur 2 Rohrzuckermolekülen erzielt werden könnte.

[71] Mit Bezug auf die in der I. Abhandlung, Kapitel III, angestellten Überlegungen fassen wir den Inhalt der Tab. 19 dahin zusammen, daß das molare Verhältnis von Saccharase und Raffinase unabhängig vom wechselnden Betrag des Zeitwertquotienten für jedes Invertin dasselbe ist. Es besteht daher kein Grund gegen die Annahme, daß das in den üblichen Hefen enthaltene Invertin sowohl den Rohrzucker als auch die Raffinose zu spalten vermag.

4. Berechnung des Quotienten aus der Affinitätskonstante.

Da Saccharase- und Raffinasewirkung in einem gesetzmäßigen Zusammenhang stehen, ist es möglich, die Geschwindigkeit der Raffinosespaltung für jede beliebige, nicht mehr als 8- bis 10proz. Lösung des Trisaccharids im voraus zu berechnen, wenn

¹ Vgl. Abb. 1 der voranstehenden Abhandlung.

die Abhängigkeit der Saccharasewirkung des betreffenden Invertins von der Rohrzuckerkonzentration bekannt ist. Setzen wir den Affinitätsquotienten des Hefeinvertins $K_R:K_S = 15,5$, seine Leistungsfähigkeit für die Hydrolyse von Saccharose und Raffinose $= 1,9$, so finden wir für die in Tab. 20 angeführten Invertinlösungen und -präparate aus den in der 2. Spalte mitgeteilten Werten von K_S nach der in der I. Abhandlung, Kapitel II, abgeleiteten Gleichung (16) das Verhältnis der Umsatzgeschwindigkeiten von Rohrzucker und Raffinose in 0,138n-Lösung $Q_{\text{ber.}}$, neben dem in der 4. Spalte der experimentell bei dieser Konzentration gefundene Quotient $Q_{\text{ref.}}$ steht. Die Differenzen zwischen den beobachteten und berechneten Werten übersteigen nicht die Fehlergrenzen der Quotientenbestimmung. Nur bei dem aus amerikanischer Brauereihefe isolierten Invertinpräparat g dürfte sich infolge des Gehaltes an Melibiase die Differenz vielleicht noch erhöhen.

Wir sind daher berechtigt, umgekehrt die Konstanz des Quotienten

$$\frac{\text{Raffinasezeitwert}}{\text{Saccharasezeitwert}}$$

die sich bei Vergleich zahlreicher Invertinpräparate verschiedenen Reinheitsgrades¹ und beim Vergleich der Hefe mit [72] den daraus gewonnenen Autolysaten²) ergab, in Ergänzung von Kapitel II, Abschnitt 3, als Beweis für die Unabhängigkeit der Invertinaffinitäten vom Reinheitsgrad zu betrachten. Aus dem gleichen Grunde deuten wir die an der Brennerieheferasse XII beobachtete Quotientendifferenz (S. 68) als Affinitätsänderung des Invertins.

Tabelle 20.
Berechnung des Quotienten aus der Rohrzuckeraffinität des Invertins.

Invertin (vgl. Kapitel II, Abschnitt 2)	K_S	$Q_{\text{ber.}}$	$Q_{\text{ref.}}$	$Q_{\text{ber.}} : Q_{\text{ref.}}$
c aus Löwenbräuhefe	0,029	6,7	6,7	$\pm 0,0$
d „ „	0,040	8,1	8,0	$\pm 0,1$
e „ „	0,040	8,1	8,3	$- 0,2$
f „ Brenneriehefe Kopenhagen . .	0,017	5,2	5,0	$\pm 0,2$
g „ amerikanischer Brauereihefe . .	0,020	5,4	6,1	$- 0,7$
h „ Rasse II	0,016	5,0	4,8	$\pm 0,2$
i „ Rasse XII	0,016	5,0	5,0	$\pm 0,0$

5. Versuch mit Kochsaft.

Durch Kochsäfte wird, wenn der Rohrzucker und sein β -Galaktosid durch dieselben wirksamen Gruppen des Invertins angegriffen werden, auch das Verhältnis ihrer Hydrolysegeschwindigkeiten in dem Sinne geändert werden, wie es der im II. Kapitel, Abschnitt 6, beschriebenen Affinitätsverminderung des Enzyms gegenüber der Saccharose allein entspricht. Für den folgenden Versuch diente das Autolysat i der Rasse XII ($K_S = 0,016$) und das durch Erhitzen inaktivierte Autolysat a der Löwenbräuhefe. Zur Hydrolyse der Raffinose wurde 6,67mal mehr wirksames Enzym und 5mal mehr Kochsaft verwendet als zur Rohrzuckerinversion.

¹ Diese Zs. Bd. 115, S. 180 [1921], und zwar S. 192.

²) Ebenda, S. 194.

Die Drehungsabnahmen nach 10 Minuten verhalten sich wie 16:16,5. Daraus ergibt sich der Quotient 6,5 (ber. 6,7), während er ohne Kochsaft (vgl. Tab. 18) 5,0 betrug.

Saccharosespaltung:			Raffinosespaltung:		
Zeit (Min.)	Drehung (°)	Drehungs- abnahme (°)	Zeit (Min.)	Drehung (°)	Drehungs- abnahme (°)
0,0	[4,90]	—	0,0	[13,57]	—
2,0	4,87	0,03	2,0	13,54	0,03
17,3	4,63	0,27	13,8	13,345	0,225
30,0	4,415	0,485	24,8	13,14	0,43
44,2	4,19	0,71	40,0	12,90	0,67

IV. Zur Kinetik der Invertinwirkungen.

Vor kurzem haben R. WILLSTÄTTER, J. GRASER und R. KUHN über Versuche¹ berichtet, die mit Invertinpräparaten hohen Reinheitsgrades angestellt wurden, um den zeitlichen Verlauf der enzymatischen Rohrzuckerinversion kennenzulernen. Die widersprechenden Angaben der Literatur über die Kinetik der Invertinwirkung ließen sich nicht auf Verunreinigungen zurückführen. Die Divergenzen der Beobachtungen an Hefeauszügen wiederholten sich beim gereinigten Invertin. Dabei wurde beobachtet, „daß die Invertinkinetik, die nach I. MICHAELIS und H. DAVIDSON² von der Wasserstoffzahl unabhängig sein soll, von dieser im Gegenteil stark beeinflußt wird.“

„Es wird zu prüfen sein, ob die Affinitäten des Invertins zum Substrat und zu den Spaltungsprodukten von der Wasserstoffionenkonzentration wesentlich beeinflußt werden. Da aber auch bei konstantem p_H , nämlich bei optimalem, verschiedener Reaktionsverlauf vorkommt, so wird ferner zu untersuchen sein, was den Zustand des Invertins beeinflußt und ob der Fall vorkommt, daß die Summe der Affinitäten der Saccharase zu den beiden Spaltprodukten gleich der Affinität zur Saccharose ist.“

Im II. Kapitel, Abschnitt 4, wurde gezeigt, daß die Wirkung der H⁺-Ionen auf das Invertin nicht auf eine Änderung der [74] Affinität des Enzyms oder des Rohrzuckers zurückgeführt werden kann und daß allgemein die Beteiligung von H⁺-Ionen an einem Dissoziationsgleichgewicht des Invertins, der Saccharose oder der Rohrzucker-Invertin-Verbindung nicht möglich scheint. Es wird sich bei der Untersuchung anderer Enzymreaktionen ergeben, ob beim Invertin-Saccharose-System zufällig zwei Gleichgewichte durch wechselnde h in solcher Weise verschoben werden, daß wir es weder an den Aktivitäts-[H⁺], noch an den Aktivitäts-[S]-Kurven bemerken können. Die Abhängigkeit der Invertinkinetik vom p_H müßte demnach in der Affinität der reduzierenden Spaltprodukte zum Invertin ihren Grund haben, die in der Nähe des

¹ Diese Zs. Bd. 123, S. 1 [1922], Kap. D, II, 2.
² Biochem. Zs. Bd. 35, S. 386 [1911].

Neutralpunktes doppelt so groß wäre, als bei der für die Zerfallsgeschwindigkeit der Saccharase-Saccharose-Verbindung optimalen h^1 .

Die wechselnde Kinetik bei optimaler Wasserstoffzahl wird sich auf die Affinitätsverschiedenheiten des Invertins gegenüber dem Rohrzucker zurückführen lassen.

Obwohl der in der III. Mitteilung über Invertin überwiegend beobachtete Reaktionsverlauf durch die Gleichung von I. MICHAELIS und M. L. MENTEN weit besser dargestellt wird, als durch das vielfach geltend befundene Gesetz für eine monomolekulare Reaktion, ist doch überall ein leichtes Fallen der Konstanten zu bemerken. Am stärksten trat dies beim Präparat I ein (Tab. 13 der III. Mitteilung über Invertin), dem die geringste Affinität zum Rohrzucker zukommt. Mit Invertin der Rasse XII, das die höchste bisher gemessene Saccharoseaffinität besitzt, findet man² dagegen die nach MICHAELIS berechneten Konstanten ansteigend. Das ist nur möglich, wenn die natürlichen Begleiter des Invertins die Affinität zum Rohrzucker stärker vermindern, als zu den Spaltprodukten. Die auf S. 59f. gegebene Erklärung für die Wirkung arteigener und artfremder [75] Kochsäfte läßt diese Erscheinung voraussehen. Bei Verringerung der Affinität wird das Verhältnis zwischen den an die reaktionsfähigen Gruppen gelangenden und den in Lösung befindlichen Zuckermolekülen für die Hexosen günstiger bleiben als für das Disaccharid. Dasselbe gilt dann für das Verhältnis, in dem Saccharose und Raffinose an die aktiven Gruppen gelangen. Die im 2. Abschnitt des III. Kapitels mitgeteilten Zahlen deuten in der Tat darauf hin, daß mit wachsendem K_s auch der Affinitätsquotient $K_R:K_s$ zunimmt. Diese Zunahme liegt jedoch innerhalb der Fehlergrenzen der direkten K_R -Bestimmung. Da ein und dasselbe Enzym die Hydrolyse von Rohrzucker und Raffinose bewirkt, wird sich die Affinität des Invertins zum Trisaccharid jetzt auch auf indirektem Wege bestimmen lassen, z. B. aus der Verlangsamung der Rohrzucker- und Raffinoshydrolyse durch das gemeinsame Spaltprodukt Fructose.

¹ Die Abhängigkeit der Invertinkinetik vom p_H konnte jedoch nur mit weitgehend gereinigten Enzymlösungen reproduziert werden. Mit Hefeautolysaten erhält man mitunter noch bei $p_H > 7$ ansteigende Reaktionskonstanten 1. Ordnung.

² Die Versuche werden in einer späteren Mitteilung bekanntgegeben.

[76]

V. Abbildungen.

Extrakt aus Löwenbräuhefe
(vgl. Tab. 1, S. 40).

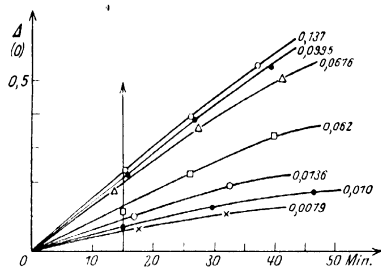


Abb. 1a.

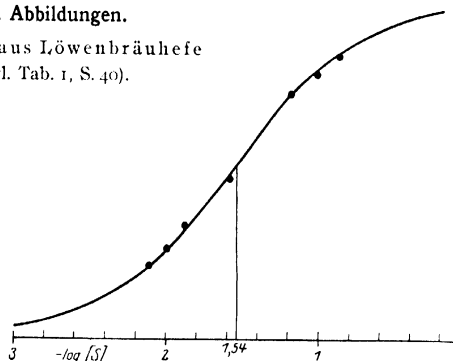


Abb. 1b.

$$K_s = 0,029.$$

[77]

Invertin vom Zeitwert 0,85 (vgl. Tab. 2, S. 41).

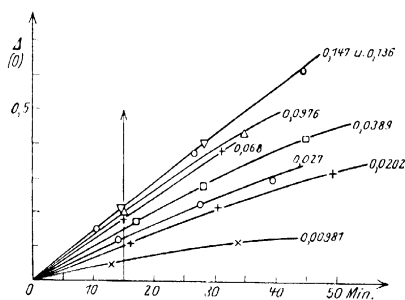


Abb. 2a.

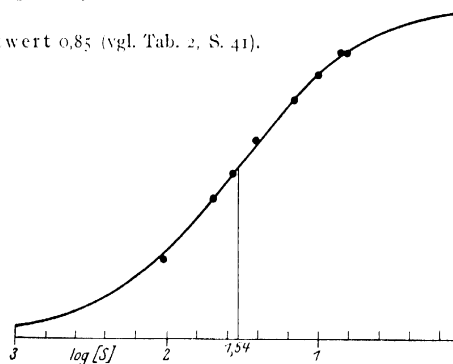


Abb. 2b.

$$K_s = 0,029.$$

[78]

Invertin vom Zeitwert 0,64 (vgl. Tab. 3, S. 42).

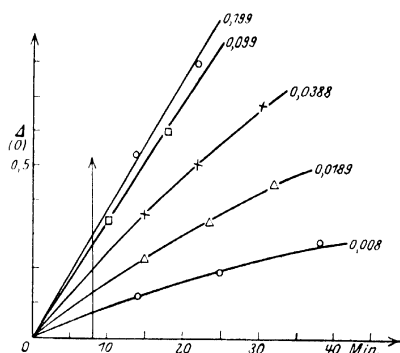


Abb. 3a.

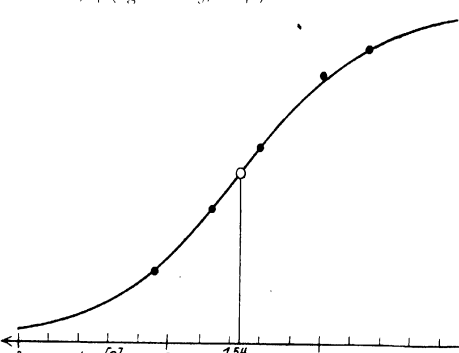
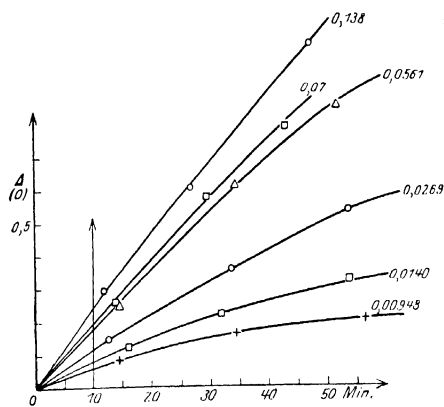
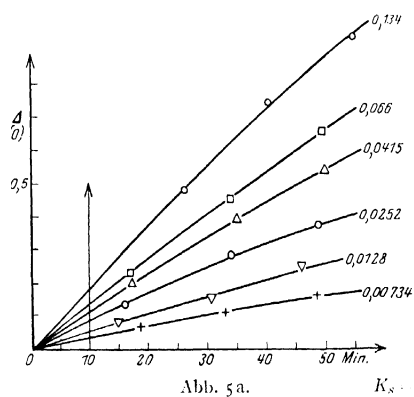
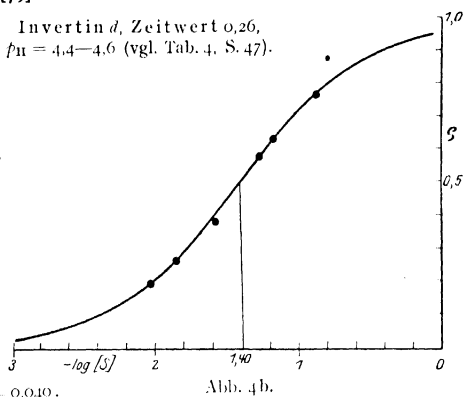
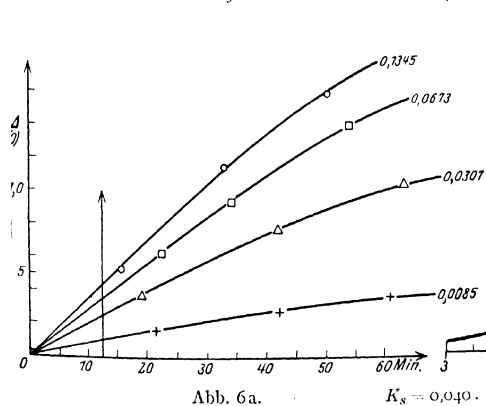
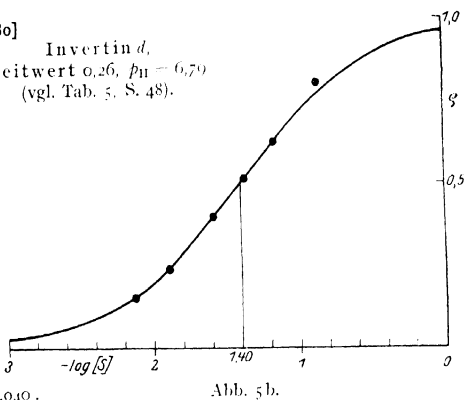
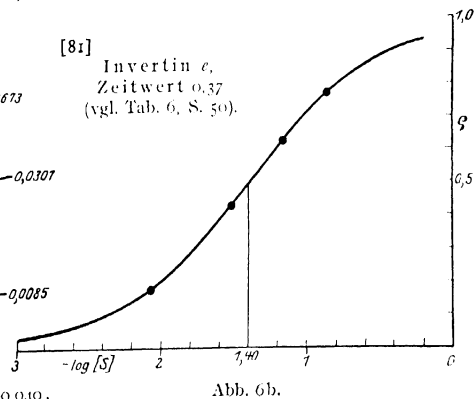


Abb. 3b.

$$K_s = 0,029.$$

 $K_s = 0,040$. $K_s = 0,040$. $K_s = 0,040$.

[82]

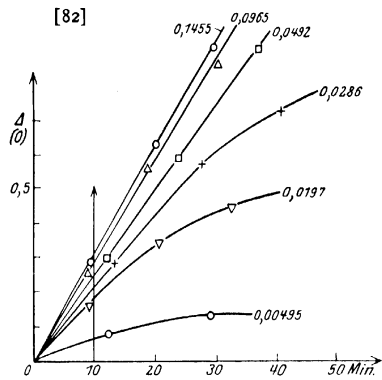
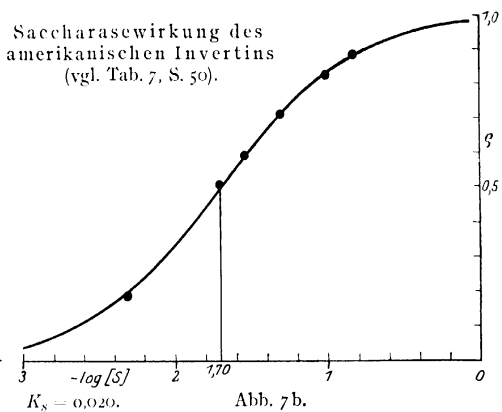


Abb. 7 a.



[83]

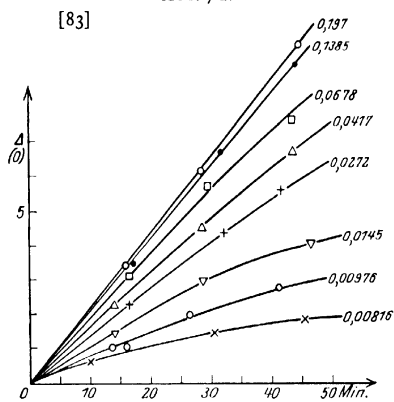
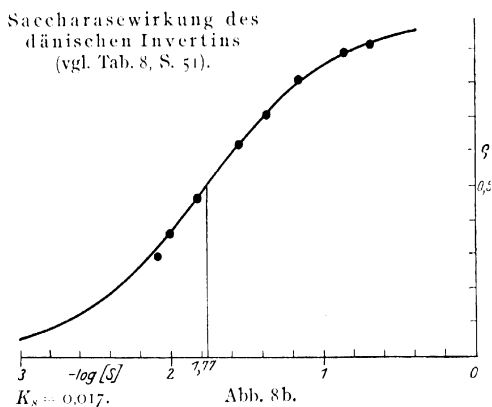


Abb. 8 a.



[84]

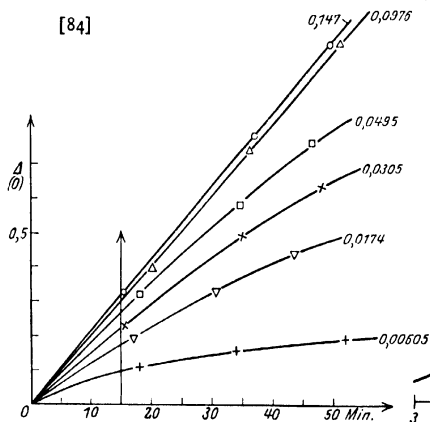
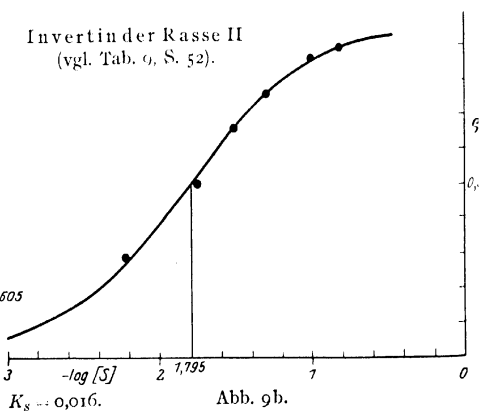


Abb. 9 a.



[85]

Invertin der Rasse XII (vgl. Tab. 10, S. 53).

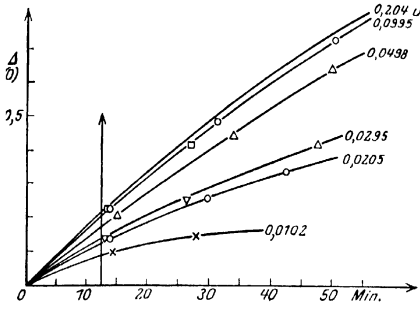


Abb. 10a.

$$K_s = 0,016.$$

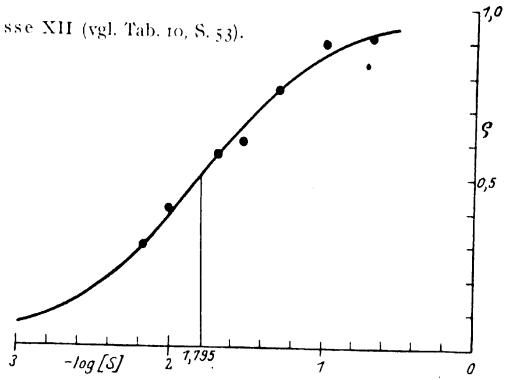


Abb. 10b.

[86]

Invertin aus Löwenbräuhefe mit dänischem Kochsaft (vgl. Tab. 11, S. 56).

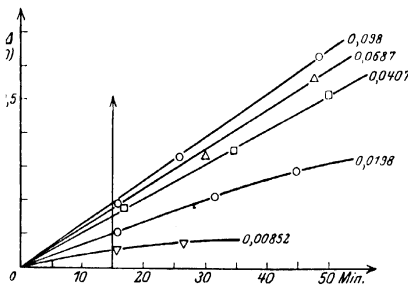


Abb. 11a.

$$K_s = 0,029.$$

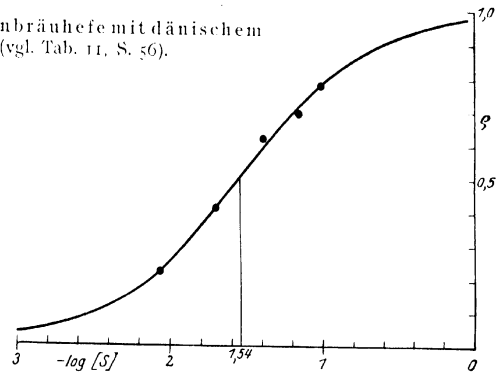


Abb. 11b.

[87]

Invertin der Rasse XII mit Löwenbräukochsaft (vgl. Tab. 12, S. 57).

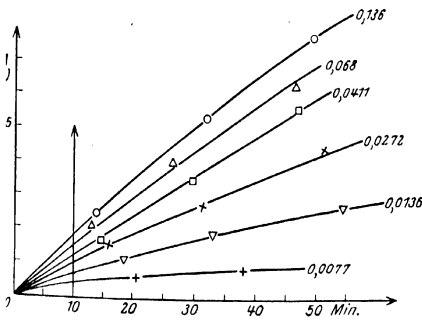


Abb. 12a.

$$K_s = 0,030.$$

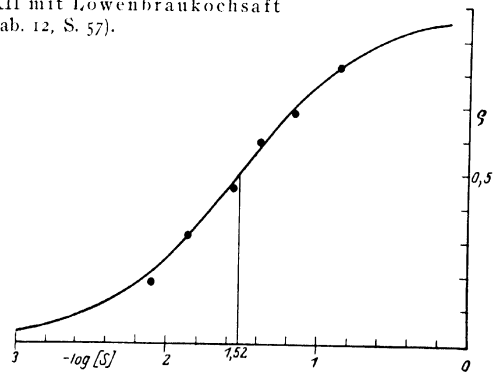
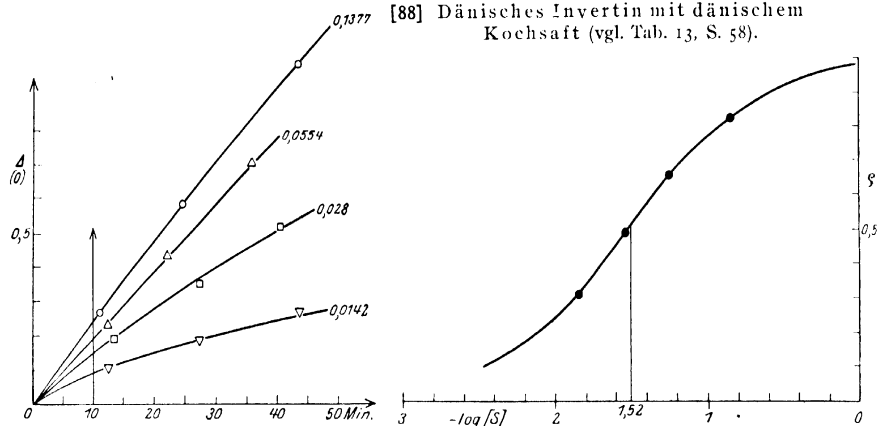
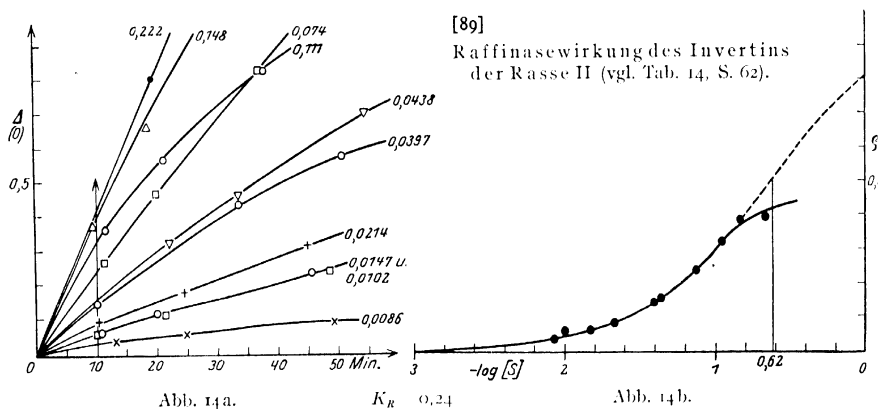


Abb. 12b.

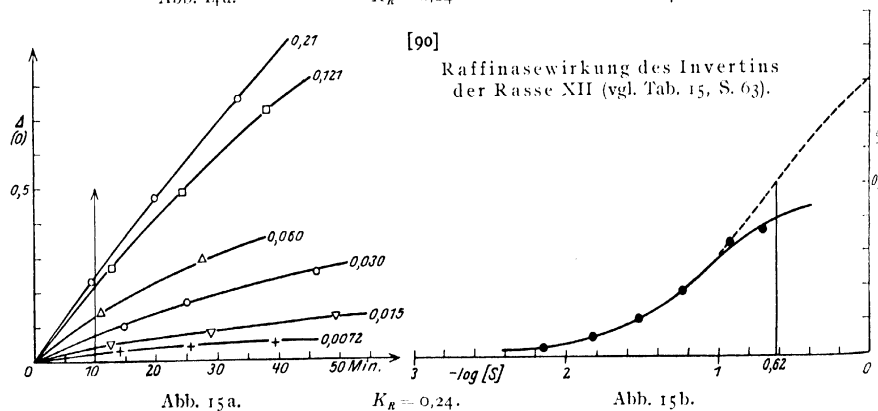
[88] Dänisches Invertin mit dänischem Kochsaft (vgl. Tab. 13, S. 58).



[89] Raffinasewirkung des Invertins der Rasse II (vgl. Tab. 14, S. 62).



[90] Raffinasewirkung des Invertins der Rasse XII (vgl. Tab. 15, S. 63).



[91]

Raffinasewirkung des Dänischen
Invertins (vgl. Tab. 16, S. 64).

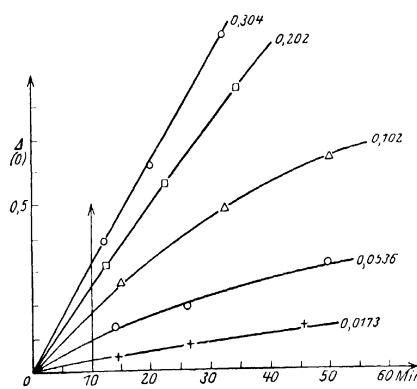


Abb. 16 a.

$K_R = 0,27$.

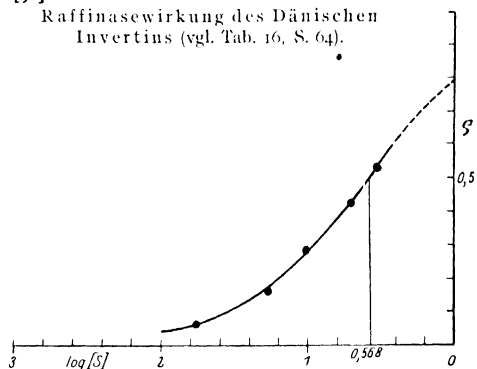


Abb. 16 b.

[92]

Raffinasewirkung des Invertins e vom
Zeitwert 0,37 (vgl. Tab. 17, S. 65).

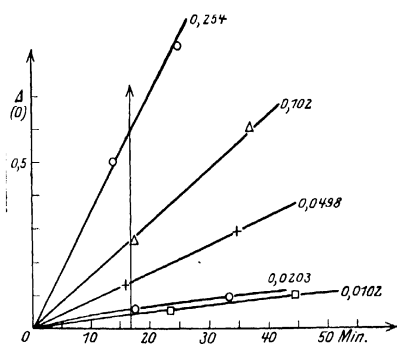


Abb. 17 a.

$K_R = 0,66$.

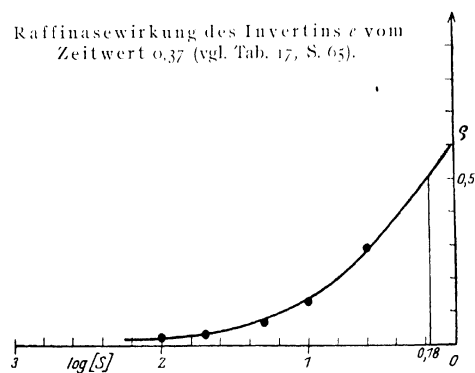


Abb. 17 b.

82. ÜBER SPEZIFITÄT DER ENZYME.

Von **RICHARD WILLSTÄTTER** und **RICHARD KUHN**.

III¹. Die Affinität der Enzyme zu stereoisomeren Zuckern*.

Von **RICHARD KUHN**.

(Mitteilung aus dem Chemischen Laboratorium der Bayerischen Akademie der Wissenschaften in München.)

(Der Redaktion zugegangen am 26. Januar 1923.)

Als Hauptergebnis seiner Untersuchungen über Fermente bezeichnete E. FISCHER² ihr differierendes Verhalten gegen Stoffe von äußerst ähnlicher Konfiguration. Das bekannteste und best untersuchte Beispiel lieferte die Hefewirkung von Hefeauszügen und von Emulsin auf α - und β -Glucoside. Es scheint aber bis heute noch kein Versuch vorzuliegen, der es gestattet, solche Erscheinungen auf die verschiedene Affinität der Enzyme zu den diesen Glucosiden zugrunde liegenden stereoisomeren Formen der Zucker zurückzuführen.

Für eine noch unbekannte Teilreaktion im zymatischen Abbau der Hexosen läßt sich aus dem von R. WILLSTÄTTER und H. SOBOTKA³ gezogenen „Vergleich von α - und β -Glucose in der Gärung“ schließen, daß die Reaktionsgeschwindigkeit [235] beider Formen ungleich ist. Im Gemisch wird nämlich die α -Glucose der β -Form vorgezogen⁴), obwohl jede für sich allein gleich schnell vergoren wird. Da sich auch die bemerkenswerten Versuche von H. J. HAMBURGER⁵) über die Permeabilität der

¹ I. und II. Abhandlung: R. KUHN, Diese Zs. Bd. 125, S. 1 und S. 28 [1922/23] (*Abh. 80 und 81*).

* Vgl. Abhandl. 83 und namentlich die späteren Untersuchungen von R. Kuhn und H. Münch, „Über Gluco- und Fructosaccharase“ I und II, Zeitschr. f. physiol. Chem. 150, S. 220 [1925], und 163, S. 1 [1926/27].

² Bedeutung der Stereochemie für die Physiologie, Diese Zs. Bd. 26, S. 60 [1898]; Unters. über Kohleh. und Fernm. S. 116, und zwar S. 133.

³ Diese Zs. Bd. 123, S. 164 [1922] (*Abh. 68*).

⁴) Die nachträgliche Drehungszunahme einer teilweise vergorenen Glucoselösung hat schon C. S. HUDSON, Jl. Am. Chem. Soc. Bd. 31, S. 655 [1909], und zwar S. 662, beschrieben. R. WILLSTÄTTER und R. KUHN.

⁵) H. J. HAMBURGER und R. BRINKMAN, Biochem. Zs. Bd. 88, S. 97 [1918]; H. J. HAMBURGER, Koninkl. Akad. v. Wetensch. Amsterdam, Proc. Bd. XXII, Nr. 4, S. 351 und S. 360 [1919]; H. J. HAMBURGER und R. BRINKMAN, Biochem. Zs. Bd. 94, S. 131 [1919]; H. J. HAMBURGER, Biochem. Zs. Bd. 128, S. 185 und S. 207 [1921/22]; Klin. Wochenschr. Bd. 1, S. 418 [1922].

Glomerulushaut der Froschleber, die z. B. d-Galaktose partiell zurückhält³, auf noch wenig geklärte, komplizierte Mechanismen beziehen, möchte ich durch einige Disaccharid- und Glucosidhydrolysen, die unter Zusatz von α - und β -Glucose ausgeführt wurden, die spezifischen Affinitäten der Enzyme beleuchten⁴:

Weder das Invertin der Münchener Löwenbräuhefe, noch die salicin- und helicin-spaltenden Komponenten eines aus bitteren Mandeln gewonnenen Emulsinpräparates weisen eine meßbare Affinität zur α -Glucose auf⁵. Die in der Literatur beschriebene Hemmung der Rohrzucker-, Salicin- und Helicinspaltung durch Dextrose ist daher ausschließlich der niedrig drehenden Modifikation des Traubenzuckers zuzuschreiben. Die [236] von verflüssigter Hefe bewirkte Malzzuckerhydrolyse fand ich dagegen durch beide Stereoisomere in annähernd gleicher Weise beeinflusst.

Diese Versuche werden Schlußfolgerungen auf den Wirkungsmechanismus der Enzyme erlauben. Sie zeigen zugleich, daß für biochemische und namentlich enzymatische Untersuchungen bei Verwendung leicht isomerisierbarer Stoffe, wie mutarotierender Zuckerarten, eine genaue Angabe über die Darstellungsweise der Lösungen, den Zeitpunkt ihrer Verwendung usw., unerlässlich ist. Die Erkenntnis, daß z. B. eine „5proz. Glucoselösung“ ein undefiniertes und veränderliches Gemisch zweier Stoffe von völlig verschiedenartigem Verhalten darstellen kann, macht nicht wenige Angaben der Enzymliteratur wertlos und eine Reihe von Widersprüchen verständlich.

1. Invertin.

Als Ursache für den wechselnden Verlauf der enzymatischen Rohrzuckerhydrolyse¹) wurde vor kurzem²) die verschiedene Affinität des Enzyms zu seinem Substrat wahrscheinlich gemacht. Für die theoretische Ableitung der Zeit-Umsatz-Kurven sollte nun auch die Affinität zu den Spaltprodukten mit Präparaten von verschiedener Rohrzuckeraffinität bestimmt werden. Da aber nach C. S. HUDSON³) bei der Hydrolyse primär α -Glucose auftritt und sich diese im Verlaufe der Reaktion mit der β -Modifikation ins Gleichgewicht setzt, während immer wieder hochdrehender Traubenzucker aus dem Disaccharid entbunden wird, ist es notwendig, die Dissoziationskonstanten $\frac{[\text{Saccharase}][\alpha\text{-Glucose}]}{[\text{Saccharase-}\alpha\text{-Glucose}]}$ und $\frac{[\text{Saccharase}][\beta\text{-Glucose}]}{[\text{Saccharase-}\beta\text{-Glucose}]}$ einzeln zu kennen.

³) Ob es sich um die α - oder um die β -Form handelt, ist unbekannt. Gleichgewichts-d-Glucose wird vollständig zurückgehalten, l-Glucose dagegen durchgelassen.

⁴) Die unter Zusatz anderer α - und β -Zucker ausgeführten Versuche sowie die Beweise dafür, daß die Verlangsamung der Reaktionsgeschwindigkeiten auf Affinität der Enzyme zu den Hexosen beruht (Parallelverschiebung der Aktivitäts- p_H -Kurven), werden später mitgeteilt.

⁵) Die Abhängigkeit der Invertinkinetik vom p_H (R. WILLSTÄTTER, J. GRASER und R. KUHN, Diese Zs. Bd. 123, S. 1 [1922], und zwar S. 63 ff.) ist somit auf die Affinität des Enzyms zu den reduzierenden Spaltprodukten zurückgeführt, die wegen der rascheren Mutarotation der α -Glucose in Nähe des Neutralpunktes etwa doppelt so groß erscheint als bei optimalem p_H . Vgl. diese Zs. Bd. 125, S. 74 [1922/23].

¹) R. WILLSTÄTTER, J. GRASER und R. KUHN, Diese Zs. Bd. 123, S. 1 [1922], und zwar S. 63 ff. (Abh. 48).

²) R. KUHN, Diese Zs. Bd. 125, S. 28 [1922/23], und zwar Kap. IV, S. 73 f.

³) Jl. Am. Chem. Soc. Bd. 30, S. 1160 und S. 1564 [1908] und Bd. 31, S. 655 [1909].

[237] Im Gegensatz zu den Angaben von V. HENRI¹, H. P. BARENDRECHT² und L. MICHAELIS³ hatte E. F. ARMSTRONG⁴ keinen Einfluß der Dextrose auf die Inversionsgeschwindigkeit des Rohrzuckers durch Hefeinvertin beobachtet. Es zeigt sich nun, daß die Affinität des Enzyms zur β -Glucose beträchtlich, zur α -Glucose dagegen unmeßbar gering ist⁵. Die in Tab. 1 angeführten Versuche lassen vermuten, daß ARMSTRONG im Gegensatz zu den anderen Beobachtern frisch gelösten Traubenzucker angewandt hat. Dies gilt auch für einen Versuch BARENDRECHTS⁶, der mit und ohne Zusatz der äquivalenten Glucosemenge in 0,2N-Rohrzuckerlösung gleiche Anfangsgeschwindigkeiten beobachtete. Erst bei längerer Versuchsdauer blieb der Umsatz im Glucoseexperiment hinter dem des Kontrollversuches zurück.

α -Glucose: Traubenzucker MERCK, puriss., wasserfrei, für Infusionen; daraus nach R. BEIRIEND⁷

β -Glucose: pyridinfrei; $[\alpha]_D^{19,0} = +19,0^\circ$ in 2proz. Lösung (für die Zeit $t \rightarrow 0$ extrapoliert).

Die Hexosen wurden in 30° warmem Wasser gelöst, mit der vorgewärmten Rohrzucker-Phosphatlösung gemischt und 2 Minuten darauf 2 cem Saccharasclösung (b der II. Abh., Kap. II, Abschn. 2⁸) zugesetzt⁹. In der letzten Spalte der Tabelle sind die Mittelwerte der für eine mono-

[238] Tabelle 1. Inversion bei $30,05 \pm 0,05^\circ$. Polarisation bei 19° .

Nr.	Zucker	Zeit (Min.)	Drehung (°)	Drehungs- abnahme (°)	Spaltung %	$k \cdot t \cdot 10^4$	Mittel
1.	0,1N-Saccharose	0,0	[3,615]	—	—	—	158,5
		1,6	3,555	0,26	5,5	—	
		7,0	2,56	1,055	22,2	157	
		12,5	1,88	1,735	36,5	158	
		16,5	1,45	2,165	45,6	161	
2.	0,1N-Saccharose + 0,11N- α -Glucose	0,0	[5,31]	—	—	—	158,5
		1,6	5,03	0,28	5,9	—	
		5,75	4,40	0,915	19,3	163	
		12,55	3,58	1,74	36,7	158	
		19,3	2,95	2,37	49,5	154	
3.	0,1N-Saccharose + 0,11N- β -Glucose	0,0	[5,29]	—	—	—	137,5
		2,0	5,04	0,25	5,4	—	
		11,0	3,98	1,31	28,2	130	
		19,0	3,20	2,09	45,0	137	
		30,0	2,345	2,945	63,5	146	

¹ Thèse, Paris 1903; C. R. Bd. 115, S. 916 [1902].

² Zs. physikal. Chem. Bd. 49, S. 456 [1904].

³ L. MICHAELIS und M. L. MENTEN, Biochem. Zs. Bd. 49, S. 333 [1913].

⁴ Proc. Roy. Soc. London, Bd. 73, S. 516 [1904], und zwar S. 520.

⁵ Die Ansicht, daß die Einstellung der Hefe auf die Hydrolyse von α -Glucosiden eine ähnliche Verwandtschaft ihrer Enzyme zu den entsprechenden Glucosen und damit z. B. die auswählende Gärung von Zuckergemischen bedingen möge (R. WILLSTÄTTER und H. SOBOTKA, a. a. O., und zwar S. 166f.), bedarf somit der Einschränkung.

⁶ Zit. nach R. O. HERZOG in C. Oppenheimers „Die Fermente“, 4. Aufl., Bd. II, S. 977 [1913].

⁷ Liebigs Ann. der Chem. Bd. 353, S. 106f. [1907].

⁸ K_s nach 5 Monaten ungeändert = 0,029; S.W. = 1,18, S.W._{red.} = 1,24; vgl. R. WILLSTÄTTER und R. KUHN, Chem. Ber. Bd. 56, S. 509 [1922/23] (Abh. 6).

⁹ Näheres über die Ausführung der Versuche: Diese Zs. Bd. 125, S. 28 [1922/23], und zwar S. 36.

Tabelle 2. Hydrolyse bei $30,05 \pm 0,05^\circ$. Polarisation bei $18,5^\circ$.

Nr.	Zucker	Zeit (Min.)	Drehung (°)	Drehungs- abnahme (°)	Spaltung %	$k \cdot 10^4$	Mittel
1.	0,072 n-Raffinose	0,0	[7,255]	—	—	—	173
		1,5	7,055	0,20	5,9	—	
		6,5	6,45	0,805	23,8	183	
		17,3	5,62	1,635	48,5	167	
		26,5	5,075	2,18	64,5	170	
2.	0,072 n-Raffinose + 0,11 n- α -Glucose	0,0	[8,96]	—	—	—	176
		2,0	8,60	0,36	10,6	—	
		7,3	7,90	1,06	31,4	225	
		17,25	7,35	1,61	47,7	163	
		27,0	7,00	1,96	58,0	140	
3.	0,072 n-Raffinose + 0,11 n-Gleichgewichts- Glucose	0,0	[8,925]	—	—	—	120
		2,5	8,70	0,225	6,7	—	
		8,7	8,18	0,745	22,0	125	
		16,1	7,75	1,175	34,8	115	
		24,5	7,25	1,675	49,5	121	

molekulare Reaktion berechneten Konstanten, die im Laufe der [239] Versuchszeit von 15 bis 30 Minuten beobachtet wurden, angeführt. In Übereinstimmung mit dem Auftreten bzw. Verschwinden der hemmenden β -Glucose fallen die Konstanten in Versuch Nr. 2 mit α -Glucose, während sie in Versuch Nr. 3 (mit β -Glucose) stärker ansteigen als im Kontrollversuch Nr. 1.

Die Beobachtung, daß frisch gelöster Traubenzucker für das Ausmaß des enzymatischen Umsatzes ohne Belang ist, hat sich unter Änderung der Rohrzucker- und Glucosekonzentration und bei Anwendung einer Saccharaselösung von geringerem Reinheitsgrade (S.W. = 0,42) bestätigt.

Wenn die hemmende Wirkung der β -Hexose durch Konkurrenz mit dem Disaccharid um das Invertin zu erklären ist, dann muß die Hydrolyse eines anderen Substrates, die gleichfalls durch Invertin erfolgt, durch β -Glucose im selben Sinne beeinflusst werden. Dies trifft nach Tab. 2 für die Hydrolyse der Raffinose zu. Ein Einfluß von α -Glucose ist auch hier nicht zu erkennen¹.

2. Maltase.

Über den Einfluß des Spaltproduktes auf die Wirksamkeit der Hefemaltase liegen Angaben von E. F. ARMSTRONG² und von HERZOG und KASARNOWSKI³ vor. Übereinstimmend⁴ wurde eine bedeutende Verlangsamung der Hydrolysegeschwindigkeit beobachtet. Nach Tab. 3 scheint die β -Glucose an diesem Effekte nur wenig stärker beteiligt zu sein als die α -Form. Doch ist die raschere Mutarotation bei der für die Maltasewirkung optimalen Acidität zu berücksichtigen.

¹ Über die Ausführung der Versuche, zu denen ein Invertinpräparat vom S.W. = 1,05 angewandt wurde, vgl. Diese Zs. Bd. 125, S. 28 [1922/23], und zwar S. 60.

² Proc. Roy. Soc. London Bd. 73, S. 516 [1904], und zwar S. 520.

³ R. O. HERZOG und H. KASARNOWSKI in C. Oppenheimer „Die Fermente“, 4. Aufl., Bd. II, S. 988 [1913].

⁴ Die Angabe in C. Oppenheimers „Die Fermente und ihre Wirkungen“, 4. Aufl., Bd. II, S. 988 [1913], die sich auch in H. v. EULERS „Chemie der Enzyme“, II. Teil, 1. Abschn., auf S. 156f. findet, daß nämlich ARMSTRONG keine Hemmung durch Dextrose beobachtet habe, dürfte auf einem Versehen beruhen.

22 g frische Hefe der Münchener Löwenbrauerei (21. XII. 1922) wurden nach dem Verfahren von R. WILLSTÄTTER und W. STEIBELT⁵ [240] mit 2 cem Essigester verflüssigt. Zum Neutralisieren der mit 40 cem Wasser verdünnten Suspension genügten 2,3 cem 1proz. Ammoniak. Sie wurde im Meßkolben auf 100 cem gebracht, ohne in weiteren 4 Stunden Säure nachzuliefern. Zu den folgenden Versuchen wurden je 20 cem angewandt, die die phosphathaltige Zuckermischung (5 cem m/3-Phosphat entsprechend $p_H = 6,8$) auf 100 cem ergänzten. Zur Bestimmung des Drehungsvermögens wurden je 20 cem in 5 cem 2 n-Sodalösung eingetragen und unter Zusatz von spanischer Klärerde von der Hefe abfiltriert.

Tabelle 3. Hydrolyse bei $30,00 \pm 0,05^\circ$. Polarisation bei 19° .

Nr.	Zucker	Zeit (Min.)	Drehung (°)	Drehungs- abnahme (°)	Spaltung %	$h \cdot 100^4$	Mittel
1.	0,139 n-Maltose	0,0	[9,87]	—	—	—	53,5
		2,2	9,70	0,17	3,0	—	
		11,0	9,11	0,76	13,4	57,5	
		21,0	8,60	1,27	22,4	53	
		29,5	8,25	1,62	28,6	49,5	
2.	0,139 n-Maltose + 0,11 n- α -Glucose ¹⁾	0,0	[12,115]	—	—	—	32
		2,0	12,025	0,09	—	—	
		10,3	11,65	0,465	8,2	37	
		21,6	11,335	0,78	13,8	30	
		30,1	11,10	1,015	17,9	28,5	
3.	0,139 n-Maltose + 0,11 n- β -Glucose	0,0	[12,10]	—	—	—	30,5
		2,2	12,00	0,10	—	—	
		10,8	11,65	0,45	7,9	34	
		20,4	11,34	0,76	13,4	30,5	
		32,3	11,10	1,00	17,5	26	

3. Emulsin.

Nach E. F. ARMSTRONG²⁾ bewirkt Glucose eine beträchtliche Verzögerung der Emulsinwirkung auf β -Glucoside. V. HENRI³⁾ hat den Einfluß der Reaktionsprodukte auf die [241] Hydrolyse des Salicins näher untersucht. Nach dem Ergebnis der in Tab. 4 mitgeteilten Versuche ist hochdrehender Traubenzucker nicht imstande, die Umsatzgeschwindigkeit des Salicins und Helicins zu beeinflussen. Das betreffende Enzym [242] des Emulsins, die β -Phenylglucosidase¹⁾, besitzt also nur zu derjenigen Form der Glucose eine meßbare Affinität, auf deren Derviate sich auch die hydrolytische Wirksamkeit beschränkt.

Für die Versuche mit Salicin dienten je 12,5 mg, für die mit Helicin je 5 mg Emulsin MERCK³⁾ in 50 cem Zucker-Glucosid-Mischung. Puffer: $n/_{50}$ -Acetat. α - und β -Glucose wurden 2 Minuten vor Zusatz des Enzyms in Wasser von 30° gelöst. Unter den gewählten Versuchsbedingungen entspricht der vollständigen Spaltung des Salicins eine Drehungszunahme von $0,876^\circ$, der des

⁵ Diese Zs. Bd. 111, S. 157 [1920], und zwar S. 168 (*Abh.* 62).

¹⁾ H. P. BARENDRECHT gibt in der Zs. f. physikal. Chem. Bd. 49, S. 456 [1904], und zwar S. 476, an, daß die Maltasewirkung durch α - und β -Glucose (worunter er die Gleichgewichtsform versteht) im selben Maße verzögert wird. Es finden sich aber keine Zahlenangaben.

²⁾ Proc. Roy. Soc. London, Bd. 73, S. 516 [1904], und zwar S. 520.

³⁾ Lois générales de l'action des diastases, Paris 1903.

¹⁾ R. WILLSTÄTTER und G. OPPENHEIMER, Diese Zs. Bd. 121, S. 183 [1922], und zwar S. 185; H. v. EULER hat für dieses Enzym den Namen Salicase vorgeschlagen, Ch. d. Enzyme, 2. Aufl., II. Teil, 1. Abschn., S. 222 [1922].

²⁾ Präparat Nr. 9 der Abhandlung von R. WILLSTÄTTER und G. OPPENHEIMER.

Tabelle 4. Hydrolyse bei $30,05 \pm 0,05^\circ$. Polarisation bei 19° .

Nr.	Glucosid + Zucker	Zeit (Min.)	Drehung (°)	Drehungs- zunahme (°)	Spaltung %	$k \cdot 10^4$	Mittel
1.	0,025 n-Salicin	0,0	[— 0,58]	—	—	—	22,8
		2,3	— 0,572	0,01	—	—	
		11,7	— 0,53	0,05	5,7	22,2	
		24,4	— 0,48	0,10	11,4	21,7	
		33,5	— 0,43	0,15	17,1	24,5	
2.	0,025 n-Salicin + 0,055 n- α -Glucose	0,0	[+ 0,03]	—	—	—	22,8
		2,0	+ 0,04	0,01	—	—	
		12,3	+ 0,083	0,053	6,1	22,8	
		21,7	+ 0,123	0,093	10,6	22,8	
		35,0	+ 0,175	0,145	16,5	22,6	
3.	0,025 n-Salicin + 0,055 n- β -Glucose	0,0	[+ 0,028]	—	—	—	18,0
		2,6	+ 0,038	0,01	—	—	
		11,8	+ 0,070	0,042	4,8	18,7	
		22,0	+ 0,098	0,070	8,0	16,8	
		30,7	+ 0,135	0,107	12,2	18,6	
4.	0,025 n-Helicin	0,0	[— 0,638]	—	—	—	74
		2,5	— 0,601	0,037	—	—	
		9,8	— 0,490	0,148	15,8	77	
		15,3	— 0,413	0,225	24,0	78,5	
		23,2	— 0,360	0,278	20,8	66,5	
5.	0,025 n-Helicin + 0,055 n- α -Glucose	0,0	[+ 0,053]	—	—	—	73
		1,8	+ 0,075	0,022	—	—	
		8,2	+ 0,180	0,127	13,6	78	
		14,9	+ 0,265	0,212	22,7	75,5	
		21,7	+ 0,310	0,257	27,5	64,5	
6.	0,025 n-Helicin + 0,055 n- β -Glucose	0,0	[+ 0,061]	—	—	—	59
		2,0	+ 0,090	0,029	—	—	
		8,5	+ 0,173	0,112	12,0	66	
		15,5	+ 0,230	0,169	18,1	56,5	
		22,3	+ 0,290	0,229	24,5	55	

Helicins eine solche von $0,935^\circ$. Nach den in der Tabelle angeführten Zeiten wurden nämlich Proben von 10 ccm in 6 ccm 1proz. Sublimatlösung eingetragen und von der entstandenen Fällung abfiltriert. Die polarimetrischen Ablesungen erfolgten nach 3 Stunden im 2-dm-Rohr.

83. ÜBER DIE EINHEITLICHE NATUR DER β -GLUCOSIDASE DES EMULSINS.

Von **RICHARD WILLSTÄTTER**, **RICHARD KUHN** und **HARRY SOBOTKA**.

Vierte¹ Mitteilung über Spezifität der Enzyme.

Von **RICHARD WILLSTÄTTER** und **RICHARD KUHN**.

(Mitteilung aus dem Chemischen Laboratorium der Bayerischen Akademie der Wissenschaften in München.)

Mit 2 Abbildungen im Text.

Der Redaktion zugegangen am 23. April 1923.

Die erste Untersuchung von R. WILLSTÄTTER und W. CSÁNYI, „Zur Kenntnis des Emulsins“², hat zu dem Ergebnis geführt, daß es sich bei der Hydrolyse von Amygdalin, Prunasin, β -Methylglucosid, von Lactose und von Raffinose um Wirkungen von Enzymen handelt, die „voneinander unabhängig und in veränderlichen Verhältnissen gemengt auftreten“. In einer zweiten Mitteilung haben R. WILLSTÄTTER und G. OPPENHEIMER³ die quantitative Analyse der Emulsinwirkungen auf Helicin, Salicin, β -Phenylglucosid, Arbutin und β -Methylglucosid ausgedehnt. Die einzige Regelmäßigkeit, durch die sich die Beschreibung des Enzymgemisches vereinfachte, war die Konstanz der auf Helicin bezogenen Zeitwertquotienten für Salicin und β -Phenylglucosid.

Bemerkenswert erschien die Verschiedenheit der Fermente, welche die Natur zum Abbau der aromatischen und [34] des aliphatischen Glucosids ausbildet. Immerhin versprach diese Vorstellung eine einfachere Beschreibung der Tatsachen als die Annahme, daß das Emulsin von Pflanze zu Pflanze und von Präparat zu Präparat verschieden sei. Das in den meisten Fällen nur in den Grenzen von 300 bis 600 schwankende Verhältnis

Zeitwert für β -Methylglucosid: Zeitwert für Helicin

¹ III. Mitteilung: R. KUHN, Diese Zs. Bd. 127, S. 234 [1923].

² Diese Zs. Bd. 117, S. 172 [1921] (*Abh.* 77).

³ Diese Zs. Bd. 121, S. 183 [1922] (*Abh.* 78).

erreichte bei einem aus Zwetschkengernen¹ isolierten Präparat den Wert 2930. Bei Prunasin und Arbutin überschritten dagegen die Schwankungen das Verhältnis 1:1,8 bzw. 1:3 nicht.

Den Schlußfolgerungen, die aus den Zeitwertmessungen der angeführten Arbeiten gezogen wurden, liegt die Annahme zugrunde, daß die für verschiedene Mengen einer bestimmten Enzymlösung geltende Beziehung

$$\frac{\text{Enzymmenge}}{\text{Enzymwert}} = c \quad (1)$$

nicht nur unabhängig von der Herkunft und dem Reinheitsgrade des angewandten Ferments überhaupt zutrifft, sondern, daß auch der numerische Wert von c derselbe ist bei verschiedenen pflanzlichen Ausgangsstoffen, bei Präparaten von ungleichem Reinheitsgrade und ungleichem Alter². Die Berechtigung dieser Annahme läßt sich heute nur dadurch prüfen, daß man die Abhängigkeit der Reaktionsgeschwindigkeiten von den wichtigsten Faktoren in jedem Falle ermittelt und mit einander vergleicht. Dieser Vergleich ist für das Rohrzucker spaltende Enzym der Hefe in der II. Mitteilung „Über Spezifität der Enzyme“ gezogen worden³. Er hat zur Erkenntnis geführt, daß die wechselnde Abhängigkeit der Reaktionsgeschwindigkeiten von der Konzentration des [35] Substrates, die wechselnde Affinität des Invertins zum Rohrzucker, der Hauptgrund für die Nichtigkeit der Gleichung (1) ist. Unter den Bedingungen der Zeitwertmessung sind wechselnde Bruchteile der vorhandenen Fermentmengen an das Substrat gebunden und katalytisch wirksam. Der wirksame Anteil des Enzyms ist aber abhängig von der Natur der Substrate, zu denen der Katalysator weit differierende Affinitäten besitzen kann. Dadurch ist es bedingt, daß eine prozentisch gleiche Änderung zweier Affinitäten, wie sie etwa durch einen das Enzym bindenden Stoff verursacht wird, die Spaltungsgeschwindigkeit der beiden entsprechenden Stoffe in ungleichem Maße beeinflussen kann. Die Schwankungen des Saccharase-Raffinase-Quotienten haben in der um mehr als eine Zehnerpotenz verschiedenen Affinität des Invertins zu Saccharose und Raffinose und in seiner von Hefe zu Hefe wechselnden Affinität zu den einzelnen Substraten ihre Erklärung gefunden.

Die Übereinstimmung der in Tab. 5 von R. WILLSTÄTTER und G. OPPENHEIMER¹⁾ zusammengestellten Zeitwertquotienten für Helicin, Salicin und β -Phenylglucosid und ihre unverkennbare Parallelität für Mandelnitril- und β -Methylglucosid ließ es möglich erscheinen, daß ein Enzym zur Spaltung dieser Stoffe befähigt sei, wenn seine Affinität zu den aromatischen Abkömmlingen des Traubenzuckers größer

¹ Präp. c der vorliegenden Mitteilung.

² Ausführlicher ist die Beziehung der Zeitwerte zu den Enzymmengen erörtert in der I. Mitteilung dieser Untersuchungsreihe „Zur Theorie der Zeitwertquotienten“ von R. KUHN, Diese Zs. Bd. 125, S. 1 [1922/23]; siehe auch R. KUHN „Über die spezifische Natur und den Wirkungsmechanismus kohlehydrat- und glykosidspaltender Enzyme“, Die Naturwissenschaften 1923 (Abh. 7).

³ Diese Zs. Bd. 125, S. 28 [1922/23].

¹⁾ A. a. O., und zwar S. 194.

ist als die zum nichtaromatischen Derivat des Benzaldehydcyanhydrins und letztere wiederum jene zum Derivate des Methylalkohols übertrifft.

Diese Vermutung wird in der vorliegenden Untersuchung durch das Verhalten verschiedener Emulsinpräparate zu Salicin, β -Phenylglucosid, Helicin und β -Methylglucosid in vollem Maße bestätigt gefunden.

Entsprechend den von R. WILLSTÄTTER und R. KUHN² vorgeschlagenen Maßeinheiten für Enzyme sollen Konzentration und Ausbeute in den aus den Samen der Prunaceen und Pomaceen gewonnenen Enzympräparaten ausgedrückt werden [36] durch das mit 1000 multiplizierte Reziproke der bisher geltenden Zeitwerte. Bei Messung der durch die Hydrolyse von Salicin gekennzeichneten „Hauptwirkung“⁽¹⁾ ist z. B. jene Enzymmenge als

β -Glucosidaseeinheit (β -Gl.E.) zu betrachten, die bei 30° und optimalem p_{H} (4.4) in einer Minute 20 ccm 0,02 n²-Salicinlösung zu 50 % spaltet.

Der β -Glucosidasewert (β -Gl.W.) ist die in 1 g Trockenpräparat enthaltene Anzahl von Glucosidaseeinheiten.

Es beträgt z. B. der β -Gl.W. einer im folgenden analysierten Probe von bitteren Mandeln 0,141, derjenige eines nach dem Verfahren von R. WILLSTÄTTER und W. CSÁNYI aus süßen Mandeln gewonnenen Präparates (Zeitwert 25 Minuten für Amygdalin) 2,59. Dieses gibt, verglichen mit einem von E. MERCK bezogenen Emulsin, die größten Ausschläge für den Quotienten Salicin: Methylglucosid, der im ersten Fall 129, im anderen 56 beträgt. In Übereinstimmung damit finden wir unter der von L. MICHAELIS und M. L. MENTEN³) gemachten Annahme, daß die durch gleiche Enzymmengen in Lösungen von wechselnder Substratkonzentration beobachteten Umsätze den Dissoziationsresten der Enzym-Glucosid-Verbindungen entsprechen, als Dissoziationskonstanten der Glucosidase-Salicin- und der Glucosidase-Methylglucosid-Verbindungen

$$\begin{array}{lll} \text{für das Präp. aus süßen Mandeln: } K_{\text{sal}} = 0,041 & K_{\text{Me}} = 1,1 & Q_{0,02} = 129, \\ \text{für Emulsin „Merck“: } & K_{\text{sal}} = 0,035 & K_{\text{Me}} = 0,40 & Q_{0,02} = 56. \end{array}$$

In allen anderen untersuchten Fällen sind die Schwankungen der Zeitwertquotienten von entsprechenden Schwankungen der scheinbaren Dissoziationskonstanten begleitet und diese Beziehung ist auch erfüllt, wenn man die Hydrolyse des Salicins mit der des β -Phenylglucosids vergleicht. Die Ausschläge der Zeitwertquotienten lassen sich also durch die Divergenz der Affinitäten quantitativ verstehen. Diese [37] Divergenzen dürften nicht auf eine von Emulsin zu Emulsin verschiedene Struktur der aktiven Gruppen zurückzuführen sein. Das ähnliche Verhältnis, in dem bei jedem Enzymmaterial die Einzelaaffinitäten zueinander stehen, spricht dafür, daß nur ihre Reaktionsfähigkeit variiert. Sei es, daß von verschiedenen Pflanzen verschiedene

² Chem. Ber. Bd. 56, S. 509 [1922/23] (Abh. 6).

¹) Diese Zs. Bd. 125, S. 1, und zwar S. 17 [1922/23].

³) An Stelle der von R. WILLSTÄTTER und W. CSÁNYI a. a. O. angegebenen Normalität 0,0196, welche einer 1proz. Amygdalinlösung entsprach.

³) Biochem. Zs. Bd. 49, S. 333 [1913].

kolloide Träger für die spezifisch wirksame Gruppe ausgebildet werden, sei es, daß Assoziationen am kolloiden Träger für die Reaktionsfähigkeit von Bedeutung sind, ein und dasselbe Glucosidaseteilchen vermag sowohl die Spaltung der aliphatischen wie der aromatischen Derivate der β -Glucose zu katalysieren.

Experimenteller Teil.

1. Ausführung und Berechnung der Versuche.

Die Spaltungsgeschwindigkeit der β -Glucoside des Salicylalkohols, des Salicyldehyds, des Phenols und des Methylalkohols wurde polarimetrisch verfolgt. Weil die in der Bestimmungslösung suspendierten Enzympräparate nach Zusatz von Sodalösung schwer filtrierbare Trübungen verursachten, wurde die Enzymwirkung durch Eintragen der bei der Versuchstemperatur von 30° abgemessenen Proben in Sublimatlösung unterbrochen¹. Bei den angewandten Enzymkonzentrationen genügte ein Sublimatgehalt von 0,4% des Gesamtvolumens zur sofortigen und vollständigen Inaktivierung. Das Drehungsvermögen der von den Sublimatfällungen abfiltrierten Lösungen wurde nach beendeter Mutarotation der β -Glucose, frühestens 3 Stunden nach Sistierung der Hydrolyse, im Mittel von 6 Ablesungen mit einer Genauigkeit von $\pm 0,005$ bis $\pm 0,01^\circ$ im 2 dm- oder 4 dm-Rohr bestimmt. Die Zahlen der Tab. 3ff. bezeichnen das Drehungsvermögen, das nach Berücksichtigung der optischen Aktivität der jeweils verwendeten Fermentmengen vor dem Verdünnen mit der Quecksilberlösung bei $l = 4 \text{ dm}^2$ zur Beobachtung gelangt wäre. Der Berechnung der in den [38] Bestimmungslösungen herrschenden Konzentration der Substrate legten wir die für Versuchsbeginn extrapolierten Drehungen zugrunde.

Nur bei Salicin und β -Methylglucosid wurde die aus der Literatur bekannte Abhängigkeit der $[\alpha]_D$ -Werte von der Konzentration berücksichtigt.

Salicin:	$[\alpha]_D = -(65,17 - p \cdot 0,63)^{0.1})$.
Helicin:	$[\alpha]_D = -60,43^\circ$ (für $p = 1,4\%$) ²).
β -Phenylglucosid:	$[\alpha]_D = -71,9^\circ$ (für $p = 2$ bis $2,5\%$) ³).
β -Methylglucosid:	$[\alpha]_D = -32,25^\circ$ (für $p = 1\%$).
	$[\alpha]_D = -31,85^\circ$ (für $p = 8\%$) ⁴).

Vom Ferment waren in 20 ccm Reaktionsgemisch enthalten:

bei der Hydrolyse von Salicin	10 mg
Helicin	2 „
Phenylglucosid	40 „
Methylglucosid	100 „

Dadurch wurde erreicht, daß bei den verschiedenen Substraten gleiche Umsätze in Zeiten erzielt wurden, die sich durchschnittlich wie 1:1:3:10 verhielten. Der für die einzelnen Substrate differierende zeitliche Verlauf des Umsatzes machte es er-

¹ Nach R. KUHN, Chem. Ber. Bd. 56, S. 857, und zwar S. 859f. [1923].

² Im Falle der Methylglucosidspaltungen bei $l = 2 \text{ dm}$.

³ O. HESSE, Liebigs Ann. der Chem. Bd. 176, S. 89, und zwar S. 116 [1874/75].

⁴ R. WEGSCHEIDER in F. TIEMANN, Chem. Ber. Bd. 18, S. 1595, und zwar S. 1600 [1885].

⁵ E. FISCHER und L. v. MEYER, Chem. Ber. Bd. 49, S. 2813, und zwar S. 2816 [1916].

⁶ W. A. VAN EKENSTEIN, Rec. trav. chim. Pays-Bas Bd. 13, S. 183, und zwar S. 185 [1894].

forderlich, die für eine Reaktion erster Ordnung berechneten Reaktionskonstanten für Versuchsbeginn zu extrapolieren. Diese Zahlen, mit der Normalität der Glucosidlösungen multipliziert, wurden mit I. MICHAELIS und M. L. MENTEN als Dissoziationsreste der Glucosidase-Glucosid-Verbindungen gedeutet. Es zeigte sich dabei, daß aus experimentellen Gründen durchwegs nur $1/2$ bis $2/3$ der bei dissoziationsfreier Bindung des Enzyms zu erwartenden Reaktionsgeschwindigkeiten erreicht werden können. Der weiteren Verfolgung der β S-Kurven wird nämlich in diesem Gebiete bei Salicin, Helicin und [39] β -Phenylglucosid durch die beschränkte Löslichkeit, beim β -Methylglucosid durch die Viscosität der 20- und mehrprozentigen Lösungen Halt geboten. Wie für Saccharase und Raffinase wird aus diesem Grunde die scheinbare Dissoziationskonstante rechnerisch ermittelt und zwar durch Probieren, welcher Parameter die Neigung der Kurve am besten wiedergibt. Die in den konzentriertesten Lösungen beobachteten Abweichungen, die durchwegs zu geringe Dissoziationsreste ergaben, blieben dabei unberücksichtigt. Der mögliche Fehler eines aus 5 bis 6 Versuchen berechneten Parameters ergibt sich zu $\pm 20\%$, während der wahrscheinliche Fehler der K_s -Werte 5 bis 10% beträgt.

Tabelle 1.
 β -Glucosidasewerte einiger Prunaceensamen und Emulsinpräparate.
Hydrolysen bei 30° und optimalem p_H : 0,02 N-Glucosidlösungen; Mittelwerte aus je 4 Bestimmungen.

Enzym	Glucosidasewert für			
	Helicin ($p_H = 5,3$)	Salicin ($p_H = 4,4$)	β -Phenylglucosid ($p_H = 5,6$)	β -Methylglucosid ($p_H = 4,4$)
a Bittere Mandeln	1,04	0,141	0,0115	0,00147
b Emulsin „Merck“	2,93	0,532	0,0556	0,0094
c Aprikosenkerne	0,346	0,063	—	0,00061
d Präp. aus süßen Mandeln	—	2,59	—	0,0201
e Pflaumenkerne (1921)	0,647	0,136	—	0,00120
f „ (1922)	0,975	0,173	—	0,00159
g Kirschenkerne	1,97	0,337	—	0,00258

2. Das untersuchte Enzymmaterial.

Für den Vergleich der Affinitäten und der Geschwindigkeitsquotienten dienen:

a) ein aus bitteren Mandeln (*Prunus Amygdalus* var. am.) gewonnenes, entöltes Pulver, Nr. 2 der Tab. 4 und 5 von R. WILLSTÄTTER und G. OPPENHEIMER. 14 Monate alt, β -Gl.W. = 0,141 für Salicin;

[40] b) Emulsin „Merck“, Nr. 9 der angeführten Tabellen, β -Gl.W. = 0,532;

c) ein aus Aprikosenkernen (*Prunus armeniaca*; 1922) dargestelltes, in üblicher Weise von Öl befreites Produkt, β -Gl.W. = 0,063;

d) das von WILLSTÄTTER und OPPENHEIMER aus süßen Mandeln isolierte Präparat Nr. 8, β -Gl.W. = 2,59;

e) und f) zwei aus Pflaumen der Ernten 1921¹ bzw. 1922 gewonnene Emulsinpräparate, sowie

¹ Präp. Nr. 4 der zweiten Mitteilung über Emulsin.

g) ein aus den Samen von *Prunus avium* (1922) isoliertes glucosidasereiches Rohprodukt.

Tabelle 2. Quotienten der Glucosidasewerte.

Enzym	Helicin Salicin	Salicin β -Phenylgluc.	Salicin β -Methylgluc.
<i>a</i> Bittere Mandeln	7,4	12,3	96
<i>b</i> Emulsin „Merck“	5,5	9,6	56
<i>c</i> Aprikosenkerne	5,5	—	10,3
<i>d</i> Präp. Nr. 8	—	—	129
<i>e</i> Pflaumenkerne (1921)	4,8	—	113
<i>f</i> „ (1922)	5,6	—	109
<i>g</i> Kirschenkerne	5,8	—	130

Wie aus Tab. 2 zu erschen ist, ergeben sich die größten Ausschläge für die Quotienten bei den Präparaten *a* bis *d*. Die Präparate *e* bis *g* stimmen mit den voranstehenden so weitgehend überein, daß sie zur folgenden Betrachtung der Affinitätsverhältnisse nicht herangezogen wurden.

3. Die Affinitäten der β -Glucosidase.

In den folgenden Tabellen sind die bei wechselnder Substratkonzentration durch gleiche Enzymmengen bewirkten Drehungszunahmen verzeichnet. Die erste Spalte

[41] Tabelle 3.
Wirkung der bitteren Mandeln *a* auf Salicinlösungen wechselnder Konzentration.
 $K_{\text{sat}} = 0.035$.

[Sal] (1%)	$-\log [\text{Sal}]$	Zeit (Min.)	Drehung (°)	Drehungs- zunahme (°)	$k \cdot 10^4$ $k \cdot 10^4 \cdot [\text{Sal}]$	$100 \cdot q$ ber. gel.		i
0,0985 (10,86%)	1,01	0	— 7,135	—	292	73,8	(53,3)	(—20,5)
		40	— 7,845	0,29	28.8			
		94,5	— 6,465	0,67				
		160	— 6,145	0,99				
0,047 (5,24%)	1,33	0	— 3,46	—	656	57,3	57,0	— 0,3
		40	— 3,17	0,29	30.8			
		95	— 2,85	0,61				
		160	— 2,53	0,93				
0,032 (3,58%)	1,50	32,3	— 1,79	1,67	864			
		0	— 2,37	—		47,7	51,2	3,5
		40	— 2,11	0,26				
		95,5	— 1,82	0,55	27.7			
0,0222 (2,49%)	1,65	160	— 1,535	0,835	887			
		324	— 1,895	1,475				
		0	— 1,65	—		38,4	39,4	— 2,0
		60	— 1,385	0,275	19.7			
0,0125 (1,41%)	1,90	180	— 0,91	0,74				
		333,5	— 0,485	1,105				
		0	— 0,935	—	1142	26,3	26,5	— 0,2
		60	— 0,705	0,23	14.3			
0,0080 (0,895%)	2,10	180	— 0,42	0,505				
		333	— 0,175	0,76				
		0	— 0,595	—	1222	18,6	18,3	— 0,3
		60	— 0,46	0,135	9.8			
		181	— 0,265	0,33				
		336,5	— 0,09	0,505				

[42]

Tabelle 4. Wirkung von Emulsin „Merck“ *b* auf Salicin.

$$K_{\text{Sal}} = 0.035.$$

[Sal] (1%)	-log [Sal]	Zeit (Min.)	Drehung (°)	Drehungs- zunahme (°)	$k \cdot 10^4$ $k \cdot 10^4 \cdot [\text{Sal}]$	100 ϱ		Δ
						ber.	gef.	
0,0975 (10,75°)	1,01	0	— 7,07	—	1230	73,6	(58,2)	(— 15,4)
		50	— 5,695	1,375				
		100	— 4,35	2,72	120			
		170	— 3,07	4,00				
		367	+ 0,00	7,07				
0,049 (5,47°)	1,31	0	— 3,615	—	2460	58,3	58,4	+ 0,1
		50	— 2,24	1,375				
		100	— 1,28	2,335	120,5			
		170	— 0,385	3,23				
		367	+ 0,895	1,52				
0,0324 (3,625°)	1,49	0	— 2,40	—	3040	48,1	47,8	— 0,3
		50,5	— 1,345	1,055				
		100	— 0,545	1,855	98,5			
		170	+ 0,16	2,56				
		368	+ 0,895	3,295				
0,0216 (2,42°)	1,67	0	— 1,605	—	3600	38,2	37,6	— 0,6
		84,5	— 0,385	1,22				
		184,5	+ 0,285	1,89	77,8			
		387,5	+ 0,615	2,22				
0,0135 (1,52°)	1,87	0	— 1,01	—	4350	27,8	28,4	+ 0,6
		81	— 0,175	0,845				
		185	+ 0,21	1,22	58,7			
		389	+ 0,33	1,34				
0,0095 (1,065°)	2,02	0	— 0,705	—	4650	21,3	21,4	+ 0,1
		80,5	— 0,09	0,615				
		186	+ 0,11	0,815	44,2			
		390	+ 0,22	0,925				

gibt die Normalität der Glucosidlösungen sowie die daraus für 100proz. Spaltung errechneten Drehungszunahmen an. Aus der zweiten [44] Spalte sind die negativ genommenen Briggschen Logarithmen der Substratkonzentration zu entnehmen. Die Reaktionskonstanten der sechsten Spalte sind Mittelwerte der aus den einzelnen Beobachtungsdaten gewonnenen Zahlen. Es kam jedoch in einzelnen Versuchsreihen vor, daß die Konstanten im Verlaufe der Reaktion allmählich abfielen. In diesen Fällen sind die für Versuchsbeginn extrapolierten Werte verzeichnet. Die mit der Substratkonzentration multiplizierten Reaktionskonstanten (fettgedruckte Zahlen der sechsten Spalte) wurden den [45] Dissoziationsresten ϱ (7. Spalte) möglichst angeglichen. Vorzeichen und Größe der Differenz Δ zwischen den theoretischen und beobachteten, mit 100 multiplizierten Werten ist in der letzten Spalte angegeben.

Die in den Tab. 3, 4 und 5 für bittere Mandeln, für Mercksches Emulsin und für Aprikosenkerne ermittelte Konzentration der Salicinlösungen, in denen die Hälfte des maximal zu erwartenden Umsatzes beobachtet wurde, stimmen innerhalb der Versuchsfehler überein. Die für K_{Sal} berechneten Werte 0,035, 0,035 und 0,042 zeigen, daß das Emulsin zum Glucosid des Salicylalkohols ähnliche Affinität besitzt, wie die Saccharase des Hefepilzes zum Rohrzucker. Die doppelt so große Affinität, welche

[43] Tabelle 5. Salicinhydrolyse durch Aprikosenkerne α .
 $K_{sal} = 0.041$.

[Sal] (1_{∞})	$-\log [\text{Sal}]$	Zeit (Min.)	Drehung ($^{\circ}$)	Drehungs- zunahme ($^{\circ}$)	$k \cdot 10^4$ $k \cdot 10^4 \cdot [\text{Sal}]$	100α ber. gef.		I
0,0972 (10,72 $^{\circ}$)	1,01	0	— 7,04	—	201	70,3	70,6	\pm 0,3
		85	— 6,625	0,415	19,6			
		230	— 6,08	0,96				
		380	— 5,63	1,41				
0,0461 (5,315 $^{\circ}$)	1,34	0	— 3,39	—	318	53,0	53,0	\pm 0,0
		85	— 3,105	0,285	14,7			
		230	— 2,655	0,735				
		381	— 2,305	1,095				
0,0298 (3,335 $^{\circ}$)	1,53	0	— 2,21	—	392	42,1	42,0	— 0,1
		85	— 1,95	0,26	11,7			
		230	— 1,60	0,61				
		380	— 1,25	0,96				
0,0205 (2,335 $^{\circ}$)	1,68	0	— 1,54	—	433	33,3	32,3	— 1,0
		110	— 1,255	0,285	8,97			
		395	— 0,79	0,76				
		593,5	— 0,57	0,97				
0,0129 (1,46 $^{\circ}$)	1,89	0	— 0,97	—	534	24,0	24,8	\pm 0,8
		110	— 0,75	0,18	6,98			
		395	— 0,45	0,52				
		589	— 0,30	0,67				
0,0083 (0,93 $^{\circ}$)	2,08	0	— 0,615	—	575	16,8	17,2	\pm 0,4
		111	— 0,47	0,145	4,77			
		396	— 0,265	0,35				
		598	— 0,14	0,475				

[44] Tabelle 6.
 Salicinhydrolyse durch Präparat d aus süßen Mandeln.
 $K_{sal} = 0.017$.

1,2 mg statt 10 mg Enzym in 20 ccm.

[Sal] (1_{∞})	$-\log [\text{Sal}]$	Zeit (Min.)	Drehung ($^{\circ}$)	Drehungs- zunahme ($^{\circ}$)	$k \cdot 10^8$ $k \cdot 10^8 \cdot [\text{Sal}]$	100α ber. gef.		I
0,101 (11,17 $^{\circ}$)	1,00	0	— 7,35	—	615	85,5	(77,7)	— 7,8
		10	— 7,17	0,18	62,1			
		26	— 6,94	0,41				
		62	— 6,72	0,63				
0,0514 (5,72 $^{\circ}$)	1,29	0	— 3,78	—	1160	75,2	74,6	— 0,6
		10	— 3,63	0,15	59,7			
		25	— 3,41	0,37				
		60	— 3,20	0,58				
0,0245 (2,74 $^{\circ}$)	1,61	0	— 1,81	—	1960	59,0	60,0	— 1,0
		10	— 1,64	0,17	48,0			
		25	— 1,54	0,27				
		60,5	— 1,32	0,49				
0,0139 (1,56 $^{\circ}$)	1,86	0	— 1,03	—	2590	45,0	45,0	— 0,0
		25,5	— 0,81	0,22	36,0			
		60	— 0,64	0,39				
		0	— 0,36	—				
0,0048 (0,54 $^{\circ}$)	2,32	0	— 0,36	—	—	—	—	—
		15	— 0,42	0,12	—			
		45	— 0,15	0,21				

Willstätter, Enzyme.

nach Tab. 6 unserem Enzym aus süßen Mandeln zukommt, ist bedingt durch die 8mal geringere Fermentmenge, die bei den entsprechenden Versuchen angewandt wurde. Weit mehr als im System Saccharase-Rohrzucker ist nämlich bei der Spaltung der β -Glucoside der Parameter der Aktivitäts- pS -Kurve abhängig von der Menge des Enzymmaterials, wie es die nach B. HELFERICH¹ nicht erfüllte Proportionalität von Enzymmenge und Reaktionsgeschwindigkeit erwarten ließ. In unseren Versuchen bewirkten zwar vom Emulsin „Merck“ Mengen, die sich wie 1:25 erhielten, in 0,1n-Salicinlösung Spaltungsgeschwindigkeiten, die in genau gleichem Verhältnis standen, aber aus dem Verhältnis der Reaktionskonstanten, die in nur 0,0187 und 0,044n-Lösungen bei Anwendung der Aprikosenkerne gefunden wurden, berechnen wir für

$$\begin{array}{ll} 2 \text{ mg Enzym} & K_{sal} = 0,022, \\ 10 \text{ mg Enzym} & K_{sal} = 0,033. \end{array}$$

Der unter Anwendung von 1,2 mg erhaltene Wert 0,017 der Tab. 6 dürfte demnach bei der in allen anderen Fällen benützten Menge von 10 mg in Übereinstimmung mit den übrigen Werten 0,04 betragen.

Tabelle 7.
[46] Spaltung von β -Phenylglucosid durch bittere Mandeln a.
 $K_{ph} = 0,065$.

[Ph] (1%)	-log [Ph]	Zeit (Min.)	Drehung (°)	Drehungs- zunahme (°)	$k \cdot 10^4$ $k \cdot 10^4 \cdot [Ph]$	100 g		l
						ber.	gef.	
0,0638 (7,11°)	1,20	0	- 4,70	—	231	49,5	51,7	+ 2,2
		151	- 4,16	0,54	14,7			
		267	- 3,71	0,99				
		398	- 3,33	1,37				
0,0393 (4,39°)	1,40	0	- 2,90	—	270	37,7	37,3	- 0,4
		131	- 2,59	0,31	10,6			
		240	- 2,30	0,60				
		410	- 1,89	1,01				
0,0225 (2,51°)	1,65	0	- 1,66	—	301	25,7	23,9	- 1,8
		131	- 1,50	0,16	6,77			
		240	- 1,31	0,35				
		410	- 1,02	0,64				
0,0152 (1,69°)	1,82	0	- 1,12	—	352	19,0	18,9	- 0,1
		135	- 0,97	0,15	5,35			
		305	- 0,75	0,37				
		546	- 0,49	0,63				
0,0094 (1,04°)	2,03	0	- 0,69	—	391	12,6	12,9	+ 0,3
		135	- 0,59	0,10	3,67			
		305	- 0,44	0,25				
		546	- 0,25	0,44				
0,0057 (0,64°)	2,24	0	- 0,42	—	533	8,2	9,9	+ 1,7
		136	- 0,34	0,08	3,10			
		305	- 0,22	0,20				
		546	- 0,09	0,33				

¹ Diese Zs. Bd. 117, S. 159 [1921].

[47] Tabelle 8. β -Phenylglucosid gegen Emulsin „Merck“ b.
 $K_{Ph} = 0.040$.

[Ph] (I_{∞})	-log [Ph]	Zeit (Min.)	Drehung (°)	Drehungs- zunahme (°)	$k \cdot 10^4$ $k \cdot 10^4 \cdot [Ph]$	100 g		f
						ber.	gef.	
0,0649 (7,23°)	1,19	0	— 4,78	—	84	61,9	61,7	— 0,2
		63	— 3,95	0,83	54,5			
		106	— 2,98	1,80				
		218	— 1,41	3,37				
0,0401 (4,48°)	1,40	0	— 2,96	—	108	50,1	49,1	— 1,0
		63	(— 2,43)	(0,53)	43,3			
		105	— 1,89	1,07				
		219	— 0,86	2,10				
0,0252 (2,81°)	1,60	0	— 1,86	—	141	38,6	40,0	+ 1,4
		63	— 1,43	0,52	35,4			
		105	— 0,99	0,87				
		218	— 0,38	1,48				
0,0175 (1,95°)	1,76	0	— 1,29	—	158	30,4	31,1	+ 0,7
		95	— 0,73	0,56	27,5			
		230	— 0,23	1,06				
		354	+ 0,04	1,33				
0,0118 (1,32°)	1,93	0	— 0,87	—	164	22,8	22,1	— 0,7
		95	— 0,48	0,39	19,4			
		350	— 0,03	0,84				
0,0072 (0,80°)	2,14	0	— 0,53	—	132	15,2	(10,8)	(— 4,4)
		95	— 0,33	0,20	9,5			
		350	— 0,00	0,53				

Nur wenig geringer ist die Affinität der Glucosidase zum Glucosid des Phenols. Wie aus den Tab. 7 und 8 hervorgeht, ergeben sich hier bereits Unterschiede, welche die Fehlergrenzen der Affinitätsmessung übersteigen. Entsprechend den K_{Ph} -Werten von 0,040 und 0,065 verhält sich die Affinität der bitteren Mandeln zu jener des käuflichen Emulsins wie 3 zu 5.

[48] Tabelle 9. β -Methylglucosidspaltung durch Präparat a.
 $K_{Me} = 0.60$.

[Me] (I_{∞})	-log [Me]	Zeit (Min.)	Drehung (°)	Drehungs- zunahme (°)	$k \cdot 10^4$ $k \cdot 10^4 \cdot [Me]$	100 g		f
						ber.	gef.	
0,706 (22,54°)	0,15	0	— 9,19	—	33,3	54,1	(37,8)	(— 16,3)
		120	— 8,98	0,21	23,5			
		240	— 8,79	0,40				
		360	— 8,57	0,62				
0,590 (18,85°)	0,23	0	— 7,60	—	53,8	49,6	50,6	+ 1,0
		120	— 7,43	0,26	31,7			
		240	— 7,14	0,55				
		360	— 6,86	0,83				
		780	— 5,85	1,84				
0,331 (10,57°)	0,48	0	— 4,31	—	67,6	35,5	36,0	+ 0,5
		184	— 4,02	0,29	22,4			
		360	— 3,72	0,59				
		540	— 3,45	0,86				
		797	— 3,08	1,23				

Tabelle 9. (Fortsetzung.)

[Me] (t_{∞})	-log [Me]	Zeit (Min.)	Drehung (°)	Drehungs- zunahme (°)	$k \cdot 10^4$ $k \cdot 10^4 \cdot [Me]$	100 g		I
						ber.	gef.	
0,200 (6,40°)	0,70	0	— 2,62	—	—	25,0	24,5	— 0,5
		184	— 2,43	0,19	75,7			
		360	— 2,25	0,37	15,1			
		540	— 2,01	0,61	—			
		799	— 1,83	0,79	—			
0,130 (1,16°)	0,88	0	— 1,71	—	82,4	17,7	17,2	— 0,5
		184	— 1,55	0,16	—			
		505	— 1,35	0,35	10,7			
		787	— 1,15	0,56	—			
0,0775 (2,47°)	1,11	0	— 1,02	—	95,5	11,4	11,8	+ 0,4
		240	— 0,89	0,13	—			
		505	— 0,75	0,27	7,4			
		793	— 0,64	0,38	—			
0,046 (1,47°)	1,33	0	— 0,60	—	97,3	7,1	7,2	+ 0,1
		240	— 0,54	0,06	—			
		595	— 0,44	0,16	4,5			

[49]

Tabelle 10. β -Methylglucosid; Emulsin „Merek“ b. $K_{Me} = 0,40.$

[Me] (t_{∞})	-log [Me]	Zeit (Min.)	Drehung (°)	Drehungs- zunahme (°)	$k \cdot 10^4$ $k \cdot 10^4 \cdot [Me]$	100 g		I
						ber.	gef.	
0,69 (22,025°)	0,16	0	— 8,985	—	279	63,3	66,5	+ 3,2
		123	— 7,11	1,875	—			
		240	— 5,91	3,075	192,5			
		359	— 4,85	4,135	—			
0,474 (15,14°)	0,32	0	— 6,18	—	312	54,2	51,4	— 2,8
		127	— 4,865	1,315	—			
		240	— 3,685	2,495	149			
		361	— 2,855	3,325	—			
0,317 (10,12°)	0,50	0	— 4,13	—	393	44,2	43,1	— 1,1
		180	— 2,50	1,63	—			
		360	— 1,345	2,785	124,5			
		540	— 0,42	3,71	—			
0,189 (6,035°)	0,72	0	— 2,465	—	515	32,1	33,9	+ 1,8
		180	— 1,25	1,215	—			
		360	— 0,355	2,11	97,5			
		540	— 0,335	2,80	—			
0,147 (4,705°)	0,83	0	— 1,92	—	588	26,9	29,8	+ 2,9
		241	— 0,545	1,385	—			
		480	+ 0,22	2,14	86,5			
		1493	(+ 1,87)	(3,79)	—			
0,076 (2,47°)	1,12	0	— 1,03	—	624	16,0	16,2	+ 0,2
		240	— 0,29	0,74	—			
		479	+ 0,17	1,20	47,5			
		1492	(+ 1,355)	(2,385)	—			
0,0565 (1,805°)	1,25	0	— 0,74	—	604	12,4	11,7	— 0,7
		240	— 0,23	0,51	—			
		479	+ 0,14	0,88	34			
		1492	(+ 0,925)	(1,665)	—			

[50] Tabelle 11. β -Methylglucosidhydrolyse durch Aprikosenemulsin α .
 $K_M = 0,65$.

[Me] (d_∞)	-log [Me]	Zeit (Min.)	Drehung (°)	Drehungs- zunahme (°)	$k \cdot 10^6$ $k \cdot 10^6 \cdot [Me]$	100 g		d
						ber.	gef.	
0,78 (24,91°)	0,11	0	— 10,16	—	21,5	54,6	(49,3)	(— 5,3)
		245	— 9,81	0,35				
		919	— 9,105	1,055	16,8			
		1489	— 8,59	1,57				
0,487 (15,56°)	0,31	0	— 6,35	—	30,4	42,8	43,4	+ 0,6
		245	(— 6,20)	(0,33)				
		919	— 5,34	1,01	14,8			
		1489	— 5,00	1,35				
0,386 (12,33°)	0,41	0	— 4,985	—	31,6	37,2	35,8	+ 1,4
		450	— 4,575	0,41				
		1230	— 3,95	1,035	12,2			
		1650	— 3,615	1,37				
0,228 (7,28°)	0,64	0	— 2,93	—	35,1	25,9	23,5	— 2,4
		450	— 2,705	0,225				
		1230	— 2,21	0,72	8,01			
		1650	— 2,04	0,80				
0,156 (4,98°)	0,81	0	— 1,985	—	44,0	19,3	20,1	— 0,8
		644	— 1,665	0,32				
		1230	— 1,375	0,61	6,86			
		1650	— 1,27	0,715				
0,098 (3,13°)	1,01	0	— 1,23	—	50,1	13,1	14,3	+ 1,2
		644	— 1,015	0,215				
		1424	— 0,72	0,51	4,91			
		2430	— 0,48	0,75				
0,067 (2,145°)	1,17	0	— 0,83	—	39,2	9,3	7,8	— 1,5
		644	— 0,71	0,12				
		1424	— 0,57	0,26	2,63			
		2432	— 0,145	0,415				

[51]

Tabelle 12.
 β -Methylglucosid und Präparat aus süßen Mandeln d .
 $K_M = 1,12$.
Je 40 mg statt 100 mg Enzym in 20 cem.

[Me] (d_∞)	-log [Me]	Zeit (Min.)	Drehung (°)	Drehungs- zunahme (°)	$k \cdot 10^6$ $k \cdot 10^6 \cdot [Me]$	100 g		d
						ber.	gef.	
0,808 (25,55°)	0,09	0	— 10,35	—	315	41,9	41,9	+ 0,0
		22	— 9,90	0,45				
		54,5	— 9,38	0,97	254			
		68	— 9,22	1,13				
0,317 (10,12°)	0,50	0	— 4,125	—	419	22,1	22,1	+ 0,0
		73	— 3,14	0,985				
		274	— 1,77	2,355	133			
0,196 (6,27°)	0,71	0	— 2,57	—	450	14,9	14,7	— 0,2
		77,5	— 2,08	0,45				
		109	— 1,855	0,715	88,2			
0,081 (2,59°)	1,09	0	— 1,06	—	(781)	6,7	(10,6)	(+ 3,9)
		77,5	— 0,69	0,37				
		235,5	— 0,245	0,815	63,5			
0,020 (0,64°)	1,70	0	— 0,26	—	593	1,8	1,9	+ 0,1
		246	— 0,08	0,18				
		482	+ 0,03	0,29	11,3			

Genau im nämlichen Verhältnis stehen nun nach Tab. 9 und 10 auch die Affinitäten dieser Präparate zum β -Methylglucosid. Die numerischen Werte von K_{Me} 0,40 und 0,60 zeigen jedoch, daß die Verbindung des Enzyms mit dem aliphatischen Glucosid 10mal stärker dissoziiert ist. Die Affinitätskonstanten $1:K_{Me}$ betragen nur 2,5 bzw. 1,7. Vom letzteren Werte nur unerheblich differierend ist die Zahl 1,5, die wir für das Emulsin der Aprikosenkerne aus Tab. 11 berechnen. Für das aus süßen Mandeln dargestellte gereinigte Präparat (Tab. 12) fällt die Affinitätskonstante bis auf 0,9. Sie ist nur halb so groß als die geringste, welche am System Invertin-Raffinose gemessen wurde.

[52] Tabelle 13. Helicinhydrolyse durch bittere Mandeln *a*.

[Hel] (1%)	$-\log [Hel]$	Zeit (Min.)	Drehung (°)	Drehungszunahme (°)	$k \cdot 10^6$	$[k] \cdot 10^6 \cdot [Hel]$
0,070 (7,68°)	1,15	0	— 5,03	—	[53]	37,1
		30	— 4,80	0,23	44	
0,042 (4,85°)	1,35	0	— 3,18	—	[85]	37,6
		30	— 2,95	0,23	70	
		90	— 2,785	0,395	41	
		170	— 2,56	0,62	35	
0,0282 (3,095°)	1,55	0	— 2,03	—	[159]	44,8
		30	— 1,76	0,27	132	
		90	— 1,57	0,46	78	
		171	— 1,375	0,655	60	
0,0184 (2,015°)	1,74	0	— 1,32	—	[143]	26,3
		60	— 1,055	0,265	102	
		176	— 0,835	0,485	68	
		300	— 0,595	0,725	64	
0,0122 (1,34°)	1,91	0	— 0,88	—	[192]	23,4
		61	— 0,63	0,25	147	
		180	— 0,395	0,485	108	
		300	— 0,21	0,67	100	
0,0074 (0,81°)	2,13	0	— 0,53	—	[287]	21,2
		60	— 0,33	0,20	205	
		184	— 0,20	0,33	124	
		300	— 0,045	0,485	132	

Die bei der Hydrolyse von Helicinslösungen gewonnenen Zahlen (Tab. 13 bis 15) gestatten keine Auswertung in bezug auf K_{Hel} . Die in der 6. Spalte von Tab. 13 mitgeteilten Reaktionskonstanten sprechen in Übereinstimmung mit dem Befunde von R. WILLSTÄTTER und G. OPPENHEIMER für eine starke Bindung des freien Enzyms durch das aromatische Spaltprodukt. Abb. 1 stellt die stark ausgeprägten Maxima des Umsatzes (für Versuchsbeginn extrapolierte Reaktionskonstanten \times Helicin-konzentration) dar. Sie wurden mit [53] bitteren Mandeln und mit dem Merckschen Präparat in 0,03-, mit dem Aprikosenmaterial in 0,04n-Lösung gefunden. Unsere Kenntnis über die hemmende Wirkung des Salicylaldehyds reicht nicht aus, um aus diesen Kurven auf die Affinitätsverhältnisse zu schließen. Immerhin geht aus der Ähnlichkeit der drei Kurven hervor, daß die scheinbaren Dissoziationskonstanten nicht

Tabelle 14. Emulsin „Merek“ *b* gegen Helicin.

$[Hel]$ (1_{∞})	$-\log [Hel]$	Zeit (Min.)	Drehung ($^{\circ}$)	Drehungszunahme ($^{\circ}$)	$k \cdot 10^6$	$k \cdot 10^6 \cdot [Hel]$
0,064 (7,02 $^{\circ}$)	1,19	0	— 4,595	—	139	89,0
		20	— 4,16	0,435		
		45 $^{1/2}$	— 3,84	0,755		
		65 $^{1/2}$	— 3,615	0,98		
0,0426 (4,70 $^{\circ}$)	1,37	0	— 3,99	—	178	75,8
		20	— 2,72	0,37		
		45	— 2,40	0,69		
		65 $^{1/4}$	— 2,145	0,945		
0,0280 (3,105 $^{\circ}$)	1,55	0	— 2,05	—	328	92,0
		20	— 1,615	0,435		
		45	— 1,31	0,74		
		65	— 1,105	0,945		
0,0125 (1,385 $^{\circ}$)	1,90	0	— 0,90	—	488	61,0
		30	— 0,53	0,38		
		60 $^{1/4}$	— 0,22	0,69		
		90 $^{1/4}$	— 0,055	0,855		
0,0116 (1,27 $^{\circ}$)	1,94	0	— 0,835	—	507	57,8
		30	— 0,46	0,375		
		60 $^{1/4}$	— 0,175	0,66		
		91 $^{1/2}$	— 0,06	0,775		
0,0085 (0,94 $^{\circ}$)	2,07	0	— 0,62	—	647	55,0
		30	— 0,285	0,335		
		60 $^{1/4}$	— 0,08	0,54		
		90 $^{1/2}$	— 0,045	0,665		

[54] Tabelle 15. Einwirkung des Emulsins der Aprikosenkerne *c* auf Helicinlösungen.

$[Hel]$ (1_{∞})	$\log [Hel]$	Zeit (Min.)	Drehung ($^{\circ}$)	Drehungszunahme ($^{\circ}$)	$k \cdot 10^6$	$k \cdot 10^6 \cdot [Hel]$
0,0682 (7,48 $^{\circ}$)	1,17	0	— 4,90	—	135	92,1
		90	— 4,70	0,20		
		225	— 4,48	0,42		
		410	— 4,22	0,68		
0,0437 (4,79 $^{\circ}$)	1,36	0	— 3,14	—	251	109,5
		90	— 2,88	0,26		
		225	— 2,69	0,45		
		410	— 2,40	0,74		
0,0259 (2,84 $^{\circ}$)	1,59	0	— 1,86	—	432	98,9
		90	— 1,60	0,26		
		226	— 1,41	0,45		
		410	— 1,15	0,71		
0,0189 (2,08 $^{\circ}$)	1,72	0	— 1,36	—	483	91,2
		120	— 1,10	0,26		
		300	— 0,82	0,54		
		554	(— 0,55)	(0,81)		
0,0114 (1,25 $^{\circ}$)	1,94	0	— 0,82	—	562	64,1
		120	— 0,64	0,18		
		300	— 0,41	0,41		
		555	— 0,25	0,57		
0,0074 (0,81 $^{\circ}$)	2,13	0	— 0,53	—	687	54,0
		120	— 0,39	0,14		
		300	— 0,20	0,33		
		555	— 0,09	0,44		

weit differieren und der Größenordnung nach mit jenen der Glucosidase-Salicin-Verbindungen übereinstimmen dürften.

4. Vergleich der Affinitäten mit den Zeitwertquotienten.

Die im 3. Abschnitt mitgeteilten Versuche zeigen die Mannigfaltigkeit der Affinitätsbeträge, die ein bestimmtes Enzympräparat zu verschiedenen Glucosiden und ein [55] bestimmtes Glucosid zu verschiedenen Fermentpräparaten aufweisen kann.

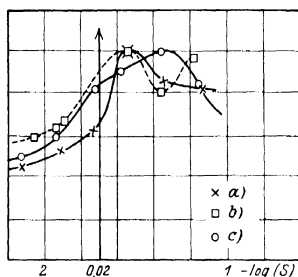


Abb. 1. Relative Wirksamkeit der Emulsinpräparate *a*—*c* auf Helicin.

In Abb. 2 stellen S_b und M_b die für das Mercksche „Emulsin“ ermittelten Dissoziationsreste der Salicin- und der β -Methylglucosid-Enzym-Verbindungen dar. Ph_a

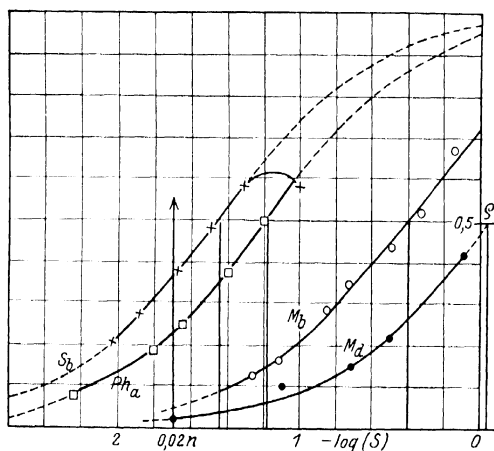


Abb. 2. Dissoziationsreste einiger Emulsin-Glucosid-Verbindungen.

ist die Aktivitätskurve des Rohproduktes *a* aus bitteren Mandeln für [56] β -Phenylglucosid. M_a bezieht sich auf die Methylglucosidasewirkung des aus süßen Mandeln isolierten Ferments.

In solchen Fällen liefert der Vergleich gleicher Bruchteile der maximal möglichen Reaktionsgeschwindigkeiten ein genaueres Bild vom Mengenverhältnis der Enzyme

als die bei einer willkürlich gewählten Substratkonzentration bestimmten Zeitwerte. In Tab. 16 sind aus diesem Grunde neben den in 0,02N-Lösung bestimmten Quotienten $Q_{0,02}$ auch die für unendlich hohe Substratkonzentration extrapolierten Q_{∞} verzeichnet.

Tabelle 16. Scheinbares und wahres Mengenverhältnis der Enzyme.

Enzym	Salicin: β -Phenyl-Gl.		Salicin: β -Methyl-Gl.	
	$Q_{0,02}$	Q_{∞}	$Q_{0,02}$	Q_{∞}
a) Bittere Mandeln	12,3	8,0	9,6	8,5
b) „Emulsin“ Merck	9,6	8,7	5,6	7,3
c) Aprikosenkerne	—	—	10,3	9,3
d) Präparat aus süßen Mandeln	—	—	12,9	6,8

Innerhalb der Versuchsfehler von $\pm 20\%$ erweist sich somit nicht nur das Mengenverhältnis der salicin- und phenylglucosidspaltenden, sondern auch das der salicin- und methylglucosidspaltenden Enzyme als konstant. Die zufällige Übereinstimmung der Mittelwerte für Q_{∞} , nämlich $8,3 \pm 0,4$ und $8,0 \pm 1,3$, mag dahin interpretiert werden, daß die Zerfallsgeschwindigkeiten der Reaktionszwischenprodukte bei der enzymatischen Hydrolyse von Phenyl- und Methylglucosid die gleichen sind.

84. VERGLEICH VON HEFE- UND TAKA-SACCHARASE.

Von **RICHARD KUHN**.

Fünfte¹ Mitteilung über Spezifität der Enzyme.

Von **RICHARD WILLSTÄTTER** und **RICHARD KUHN**.

(Mitteilung aus dem Chemischen Laboratorium der Bayerischen Akademie der Wissenschaften in München.)

(Der Redaktion zugegangen am 28. April 1923.)

In einer Systematik spezifischer Katalysatorenwirkungen wird die Erscheinung, daß ein bestimmtes System unter dem Einfluß verschiedener Katalysatoren auf verschiedenartigen Wegen wieder denselben Endzustand erreicht, besondere Beachtung verdienen. Für eine solche Konvergenz spezifischer Reaktionswege, die durch den verschiedenartigen Bau der Reaktionszwischenprodukte zu verstehen ist, scheint aber die Literatur nur den folgenden Anhaltspunkt zu bieten.

ARMSTRONG² hat beim Vergleich von Mandel- und Hefelactase gefunden, daß die Wirksamkeit der ersteren durch Galaktose mäßig, durch Glucose dagegen stark gehemmt wird, während die der letzteren ausschließlich durch Galaktose beeinflusst wird. In der III. Mitteilung dieser Untersuchungsreihe wurde gezeigt, daß bei allen früheren Untersuchungen über den Einfluß der Spaltprodukte auf kohlehydrat- und glucosidspaltende Fermente ein Faktor von ausschlaggebender [58] Bedeutung unberücksichtigt geblieben ist: die vollkommene Verschiedenheit im Verhalten zu den α - und β -Modifikationen der Zucker. Die wichtige Beobachtung ARMSTRONGS bedarf somit in dieser Hinsicht der Ergänzung. Es ist nicht ausgeschlossen, daß in diesem und ähnlichen Fällen eine verhältnismäßig geringe Affinität zu der einen Hexose für das Zustandekommen der Hydrolyse ausschlaggebend ist, während eine vielfach größere zu dem anderen Spaltprodukt deshalb nicht in Frage kommt, weil sie sich auf jene stereoisomere Form desselben beschränkt, die im Zucker bzw. Glucosid nicht enthalten³) ist. Eine weitere Voraussetzung für die Richtigkeit der aus Hemmungsversuchen gezogenen Schlußfolgerungen ist die zuverlässige Kenntnis der Konfiguration

¹ IV. Mitteilung voranstehend.

² E. F. ARMSTRONG, Proc. Roy. Soc. Bd. 73, S. 516 [1904].

³) So erscheint die Hemmung der Saccharasewirkung durch β -Glucose als belanglos für die Frage nach dem Mechanismus der Rohrzuckerspaltung. Daß die Lactase des Emulsins auch zur

des Substrates, über welche man mit den Enzymen nicht immer auf Grund ihrer Spezifität zu entscheiden vermag².

Entscheidend geht nun die Verschiedenheit der Mechanismen, deren sich *zucker-spaltende Enzyme verschiedener Herkunft beim Abbau ein und desselben Disaccharids bedienen, aus den folgenden Versuchen und Überlegungen hervor.

E. F. ARMSTRONG³ und C. S. HUDSON⁴ haben gezeigt, daß die Glucose im Rohrzucker α -Glucose ist. Das Invertin der Hefe besitzt aber zu dieser Form des Traubenzuckers nicht die geringste Affinität⁵. Man muß daraus per exclusionem schließen, daß die starke Verlangsamung der [59] Inversionsgeschwindigkeiten, die man bei Zusatz von gewöhnlicher Lävulose beobachtet, auch bei Zusatz der im Rohrzucker vorliegenden Form dieser Ketohexose, die in freiem Zustand noch unbekannt ist, zu finden sein wird. Daß für die Vereinigung des Rohrzuckers mit dem Invertin der Hefe nur der Fructoserest in Betracht kommt, wird ferner durch die Tatsache wahrscheinlich gemacht, daß dieses Enzym auch die Raffinose spaltet¹). In dieser ist nämlich der Galaktoserest an die Glucosehälfte des Rohrzuckers herangetreten²). Nur im Fructoserest stimmen das Di- und Trisaccharid völlig überein.

Durch sein Verhalten zu den Spaltprodukten stellt das Rohrzucker hydrolysierende Enzym von *Aspergillus oryzae* ein vollkommenes Gegenstück zur „Fructosaccharase“ der gewöhnlichen Kulturhefen dar. Wie aus der folgenden Zusammenstellung hervorgeht, sind Fructose und β -Glucose ohne Belang für die durch Takasaccharase ausgelösten Inversionsgeschwindigkeiten des Rohrzuckers. Nur diejenige Form des Traubenzuckers, die am Aufbau des Rohrzuckers beteiligt ist, die α -Glucose, zeigt eine stark hemmende Wirkung. Daraus ist zu schließen, daß in diesem Falle das Reaktionszwischenprodukt durch Vereinigung des Enzyms mit dem Glucoserest der Saccharose gebildet wird, daß die „Takadiastase“ eine „Glucosaccharase“ enthält.

	Hefesaccharase	Takasaccharase
α -Glucose	hemmt nicht	hemmt stark
β -Glucose	hemmt	hemmt nicht
Fructose	hemmt	hemmt nicht.

Die zu den Versuchen 1 bis 5 der Tab. 1 angewandte Hefesaccharase ist die nach dem Verfahren von R. WILLSTÄTTER und W. WASSERMANN³) dargestellte Lösung b der II. und III. Abhandlung⁴), die auch zu den meisten Versuchen der folgenden Abhandlungen gedient hat. Sie

Galaktosehälfte des Milchzuckers in Beziehung treten kann, ist wahrscheinlich. Ist doch das Emulsin genau so wie die Enzyme der Kefirkörner auch zur Hydrolyse der β -Alkyl-d-galaktoside befähigt. F. FISCHER, Chem. Ber. Bd. 28, S. 1429 [1895]; E. FISCHER und E. F. ARMSTRONG, ebenda, Bd. 35, S. 3153 [1902].

² R. KUHN, Chem. Ber. Bd. 56, S. 857 [1923], und zwar S. 859.

³ Soc. Bd. 83, S. 1305 [1903].

⁴ Journ. Am. Chem. Soc. Bd. 31, S. 655 [1909].

⁵ III. Mitteilung „Über Spezifität der Enzyme“, Diese Zs. Bd. 127, S. 234 [1923]. Über die Affinität zu α -Glucosiden vgl. eine folgende Abhandlung (Abh. 85).

¹) Diese Zs. Bd. 125, S. 28 [1922/23] (Abh. 81).

²) C. NEUBERG, Biochem. Zs. Bd. 3, S. 519 [1907].

³) Diese Zs. Bd. 123, S. 181 [1922].

⁴) Diese Zs. Bd. 125, S. 28 [1922/23], und zwar S. 38; ebenda Bd. 127, S. 234 [1923], und zwar S. 237.

ist ausgezeichnet durch eine fast 6 Monate hindurch beobachtete Konstanz [60] von $K_s = 0,029$ und von S.W.¹ = 1,18 ($\pm 0^\circ = 0,85$ Minuten). Die erste in Tab. 1 mitgeteilte Bestimmung ist nämlich nach Beendigung aller anderen Versuche ausgeführt. Der Mittelwert der Reaktionskonstanten beträgt 158,5 und stimmt genau mit dem zu Beginn der Versuche gefundenen und bereits mitgeteilten Werte 158,5² überein.

Das Taka-Enzym war ein von Parke, Davis & Co. in Michigan, Detroit, nach Takamine dargestelltes Präparat, für dessen freundliche Überlassung ich Herrn Geheimrat C. J. LINTNER und Herrn Prof. H. LÜERS zu großem Danke verpflichtet bin.

Zu den Versuchen 6 bis 9 der Tabelle dienten je 27,4 mg (in 5 cm Wasser gelöst), die dem vorgewärmten Gemisch von 10 cm 20proz. Rohrzuckerlösung und 5 cm $\frac{n}{10}$ -Acetatpuffer ($p_H = 5,5$) zugesetzt wurden. Bei den Versuchen 7 bis 11 wurden überdies $1\frac{1}{2}$ bis 3 Minuten vor Zusatz des Enzyms die in der 2. Spalte der Tabelle angegebenen Mengen der fein pulverisierten Hexosen durch rasches Umschwenken in der 30° warmen Zuckermischung in Lösung gebracht. Auf die genaue Einwaage von Glucose und Fructose wurde verzichtet, da in Anbetracht der durch sie bedingten Volumänderung der Rohrzuckerlösungen, die sich in weiten verschlossenen Reagenzgläsern befanden, die richtigen Werte für die Anfangsdrrehung nur extrapoliert, nicht aber be-

[61]

Tabelle 1.
Einfluß der Spaltprodukte auf die Rohrzuckerhydrolyse.
Versuche Nr. 1 bis 5: Inversion bei 30,02 \pm 0,05°; Polarisation bei 19°.

Nr.	Enzym und Zucker	Zeit (Min.)	Drrehung (°)	Drrehungs- abnahme (°)	Spaltung (%)	$k \cdot 10^4$	Mittel
Hefesaccharase:							
1	0,1 n-Saccharose	0,0	[3,625]	—	—	—	158,5
		2,5	3,255	0,37	7,8	—	
		8,2	2,45	1,175	24,7	151	
		14,0	1,755	1,87	39,2	155	
		21,5	0,92	2,705	56,8	170	
2	0,1 n-Saccharose + 0,11 n- α -Glucose	0,0	[5,16]	—	—	—	159
		2,0	4,803	0,357	7,5	—	
		10,0	3,65	1,51	31,6	165	
		17,3	2,93	2,23	46,7	158	
		25,4	2,33	2,83	59,3	154	
3	0,1 n-Saccharose + 0,11 n- β -Glucose	0,0	[5,14]	—	—	—	134,5
		2,0	4,88	0,26	5,5	—	
		9,3	4,02	1,12	23,6	127	
		18,5	3,08	2,06	43,4	134	
		29,7	2,20	2,94	62,0	142	
4	0,1 n-Saccharose + 0,11 n- α , β -Fructose ¹⁾	0,0	[+ 0,663]	—	—	—	131
		2,0	+ 0,403	0,26	5,5	—	
		10,2	— 0,555	1,218	25,6	126	
		16,3	— 1,17	1,833	38,6	130	
		25,7	— 1,985	2,648	55,8	138	
5	0,1 n-Saccharose + 0,11 n- β -Fructose ²⁾	0,0	[+ 0,663]	—	—	—	134
		2,1	+ 0,363	0,30	6,3	—	
		8,8	— 0,47	1,133	23,9	135	
		15,3	— 1,14	1,733	36,5	130	
		24,8	— 1,91	2,573	54,2	137	

¹⁾ Chem. Ber. Bd. 56, S. 509 [1922/23].

²⁾ Diese Zs. Bd. 127, S. 234 [1923], und zwar S. 238.

¹⁾ Gleichgewichtsform der γ -oxydischen Fructose.

²⁾ Frisch gelöste Lävulose.

[62]

 Fortsetzung von Tabelle 1.
 Versuche Nr. 6 bis 11: Inversion bei 29,97 \pm 0,03°; Polarisation bei 20,5°.

Nr.	Enzym und Zucker	Zeit (Min.)	Drehung (°)	Drehungs- abnahme (°)	Spaltung (%)	$k \cdot 10^4$
Takasaccharase:						
6	0,292 n-Saccharose	0,0	[7,987]	—	—	[6,15]
		2,0	7,96	0,027	0,26	—
		17,6	7,74	0,247	2,35	5,89
		35,0	7,53	0,457	4,35	5,63
7	0,292 n-Saccharose + 0,277 n- α -Glucose	0,0	[10,762]	—	—	[2,38]
		2,0	10,751	0,011	0,11	—
		20,0	10,632	0,13	1,24	2,71
		35,0	10,515	0,247	2,35	2,96
8	0,292 n-Saccharose + 0,28 n- β -Glucose	0,0	[10,873]	—	—	[6,23]
		2,3	10,840	0,033	0,31	—
		10,0	10,640	0,233	2,22	5,13
		35,2	10,523	0,35	3,33	4,18
9	0,292 n-Saccharose + 0,28 n- α , β -Fructose	0,0	[2,078]	—	—	[6,16]
		1,2	2,060	0,018	0,17	—
		18,0	1,828	0,25	2,38	5,84
		35,3	1,615	0,463	4,40	5,53
10	0,233 n-Saccharose + 0,244 n- α -Glucose	0,0	[7,265]	—	—	[1,86]
		1,2	7,261	0,004	—	—
		11,2	7,225	0,040	0,48	1,86
		21,3	7,19	0,075	0,89	1,82
		30,0	7,155	0,110	1,31	1,91
11	0,233 n-Saccharose + 0,23 n- β -Glucose	0,0	[7,39]	—	—	[4,30]
		1,3	7,383	0,007	—	—
		11,0	7,30	0,090	1,07	4,25
		21,1	7,22	0,17	2,02	4,20
		31,7	7,145	0,245	2,92	4,05

rechnet werden konnten. Zur Sistierung der Enzymwirkung und zur Aufhebung der Mutarotation der Zucker wurden je 5 cem Bestimmungslösung in 3 cem 2 n-Sodalösung eingetragen. Die angegebenen Drehungswinkel sind das Mittel von je 10 Ablesungen im 2-dm-Rohr. Bei vollständiger Spaltung des Rohrzuckers würde die Drehungsabnahme in den Versuchen 6 bis 9 10,50°, in den Versuchen 10 und 11, zu denen je 22 mg Enzym in 10 cem Acetatgemisch von $p_H = 5,0$ angewandt wurden, dagegen 8,40° betragen. Versuch 6 zeigt, daß im Gegensatz zum Invertin der Hefe die Inversion durch Takasaccharase etwas langsamer verläuft als monomolekular. Das weit stärkere Fallen der Konstante in dem unter Zusatz von β -Glucose ausgeführten Experiment 8 ist wohl auf die durch Mutarotation entstandene α -Modifikation zurückzuführen, die, wie aus den Versuchen 7 und 10 hervorgeht, stark hemmend wirkt. Die Versuche mit α -Glucose zeigen zugleich, daß der Übergang dieses Zuckers in die indifferente β -Form ein leichtes Ansteigen der Reaktionskonstanten bedingt. Zum besseren Vergleich der Zahlen sind aus diesem Grunde die Werte von $k \cdot 10^4$ für Versuchsbeginn extrapoliert worden. Die mit und ohne Zusatz von Fructose beobachteten Geschwindigkeiten stimmen [63] vollkommen überein. Beim Vergleich von α - und β -Glucose findet man als Verhältnis der Refraktionskonstanten 1 : 2,62 und 1 : 2,31.

Die gewählte Acidität ist nicht als optimal ermittelt worden. Auch konnte mit der geringen Menge des Enzymmaterials nicht entschieden werden, ob das deutliche Reduktionsvermögen, das Raffinose (0,20 g Pentahydrat in 4 cem Wasser) nach 60 Minuten langer Einwirkung von 3 mg Takapräparat bei 30° erlangt hatte, durch primäre Sprengung des Rohrzucker- oder Melibiose- restes zu erklären ist.

Der Vergleich der Affinitäten, den die zuckerspaltenden Enzyme einerseits in wäßriger Lösung, andererseits in der Hefezelle selbst zu stereoisomeren Zuckern aufweisen, wird vielleicht einen Einblick in die Permeabilitätseigenschaften der Zell-

membran, die für das Verständnis der auswählenden Gärung von Zuckergemischen nicht ohne Bedeutung sein dürften, gewähren. Wegen der beträchtlichen Schwierigkeiten, die mit der experimentellen Prüfung dieser Frage verknüpft sind, sei nur ein unter Toluolzusatz ausgeführter Vergleich der Rohrzuckerspaltung mit und ohne Zusatz von α -Glucose mitgeteilt, aus dem hervorgeht, daß, wie in Saccharaselösungen die invertierende Kraft des Enzyms auch in der Hefezelle durch α -Glucose nicht herabgesetzt wird.

Hefe der SINNER A.-G. (28. II. 1923). a) 3,000 g Frischhefe + 2 cem 20proz. NaH_2PO_4 + 25 Tropfen Toluol + 4,75 g Rohrzucker auf 100 cem; b) derselbe Ansatz + 2,000 g α -Glucose. Es wurden Proben von je 20 cem der gut umgeschüttelten Suspensionen mit 5 cem 2N- Na_2CO_3 -Lösung versetzt und sofort in der Zentrifuge bei 5000 Umdrehungen in der Minute von der Hefe getrennt, um durch Filtration unter Zusatz von wenig spanischer Klärerde für die Polarisation vorbereitet zu werden. Kohlensäureentwicklung war in den bei 18,4 bis 18,6° stehenden Bestimmungslösungen nicht zu beobachten. Immerhin könnte eine stärkere Gärung der zuckerreicheren Lösung b) etwas zu starke Saccharasewirkung vortäuschen.

a) Ohne Zusatz.

Zeit (Min.)	Drehung (°)	Spaltung (%)	$k \cdot 10^3$
0,0	[+ 5,00]	—	—
3,0	+ 4,15	12,9	—
16,0	+ 1,25	57,0	22,9
32,0	— 0,70	86,8	27,5

b) Zusatz von α -Glucose.

Zeit (Min.)	Drehung (°)	Spaltung (%)	$k \cdot 10^3$
0,0	[7,10]	—	—
3,5	5,97	17,2	—
17,0	3,20	59,4	23,1
31,5	1,45	86,0	27,1

85. ÜBER DEN EINFLUSS STEREOISOMERER ZUCKER SOWIE NICHT SPALTBARER KOHLEHYDRATE UND GLUCOSIDE AUF DIE WIRKSAMKEIT DES HEFEINVERTINS.

Von RICHARD KUHN.

Sechste Mitteilung über Spezifität der Enzyme.

(Mitteilung aus dem Chemischen Laboratorium der Bayerischen Akademie der Wissenschaften in München.)

(Der Redaktion zugegangen am 18. Dezember 1923.)

In der dritten¹ und fünften² Mitteilung der vorliegenden Untersuchungsreihe wurde erkannt, daß das Verhalten gewisser zuckerspaltender Enzyme zur α - und β -Form der Glucose qualitativ verschieden ist. Für die Saccharase der Löwenbräuhefe geht nun aus den folgenden Beobachtungen hervor, daß das Hemmungsvermögen von Monosacchariden nicht allgemein entweder nur durch die hoch- oder niedrig-drehende Modifikation derselben bewirkt wird. Während die Übereinstimmung zwischen frisch gelöster und Gleichgewichtsfructose durch die Schnelligkeit der Isomerisierung erklärt werden kann³, zeigen nach Tab. 1 auch verschiedene Formen der d-Mannose und l-Arabinose, die nach C. S. HUDSON und E. YANOVSKY⁴ [2] nur drei- bzw. fünfmal schneller mutarotieren als Glucose, fast gleiches Verhalten. Die hemmende Wirkung der frisch gelösten Zucker ist zwar durchwegs geringer als die der Gleichgewichtslösungen, doch überschreiten diese Differenzen die möglichen Versuchsfehler nicht stark. Einen bedeutenden Unterschied findet man nur bei der Galaktose. Im Gegensatz zum Traubenzucker wird aber in diesem Falle auch durch die α -Modifikation die Spaltungsgeschwindigkeit des Rohrzuckers stark verzögert. Diese Verzögerung ist etwa doppelt so stark wie die von den anderen Hexosen bewirkte. Sie dürfte aber in äquimolarer Lösung die Wirkung der Pentose nur wenig übertreffen. Eine allgemeine Beziehung zwischen der Konfiguration der Zucker und ihrer Affinität zur Saccharase ist nicht zu erkennen.

¹ Diese Zs. Bd. 127, S. 234 [1923]. ² Ebenda, Bd. 129, S. 57 [1923].

³ In dem bereits mitgeteilten Beispiel (Versuch Nr. 5 der Tab. 1 der fünften Mitt.) verliert die Mutarotation der Ketose etwa zehnmal schneller als die Inversion des Rohrzuckers.

⁴ Jl. Am. Chem. Soc. Bd. 39, S. 1013 [1917].

Tabelle 1. Die Wirkung stereoisomerer Monosaccharide.

Nr.	Zucker in 100 ccm: 3,422 g Saccharose +	α -Form ¹ (%)	Reaktionskonstante		Hemmung (%)
			der Mutarotation (20°)	der Inversion (30°)	
1	Ohne Zusatz	—	—	0,0158	—
2	2,00 g α -d-Glucose	100	0,0065	0,0159	0
3	2,00 g β -d-Glucose	0	0,0065	0,01345	15
4	2,00 g α - β -d-Fructose	37	—	0,0131	17,5
5	2,00 g β -d-Fructose	0	0,082	0,0134	15
6	2,00 g α - β -d-Mannose	62	—	0,01355	14
7	2,00 g β -d-Mannose	0	0,019	0,01405	11
8	2,00 g α -d-Galaktose	100	0,0102	0,0103	35
9	2,00 g α - β -d-Galaktose	31	—	0,00835	47,5
10	0,75 g β -l-Arabinose	0	0,031	0,01375	13,5
11	0,75 g α - β -l-Arabinose	42	—	0,0132	16,5

Unter den gewählten Konzentrationsbedingungen hat das Invertin auf die Geschwindigkeit der Mutarotation von Glucose und Galaktose keinen merklichen Einfluß².

[3]

a) 1,000 g β -Glucose + 2 ccm $m/5$ -Phosphat zu 50 ccm; $p_H = 4,60$; 2 dm Rohr; 10,2°.			b) 1 g β -Glucose + 2 ccm Saccharase b + 2 ccm $m/5$ -Phosphat zu 50 ccm; $p_H = 4,58$.		
Zeit (Min.)	Drehung (°)	$k \cdot 10^4$	Zeit (Min.)	Drehung (°)	$k \cdot 10^4$
0	[0,71]	—	0	[0,71]	—
8	0,85	72,5	7,5	0,85	70,5
12	0,92	68,5	15	0,97	69
19,7	1,00	70	20	1,05	70,5
24	1,10	69,5	25	1,12	70,5
41	1,30	69,5	36	1,30	71
57	1,45	71	51	1,40	70
∞	1,94	—	∞	1,94	—
Mittel: 70			Mittel: 70,5		

Zu den Versuchen der Tab. 2, 3 und 4 (Nr. 1 bis 3) diente die von R. WILL-STÄTTER und W. WASSERMANN³⁾ dargestellte Invertinlösung b der zweiten Mitteilung²⁾ (10° = 0,85 Minuten).

Am Beispiel der „Maltase aus Bierhefe“ haben L. MICHAELIS und P. RONA³⁾ zum ersten Male auf die verschiedenartige Natur der Hemmungen der Fermentwirkungen aufmerksam gemacht. Sie fanden, daß es gewisse Stoffe gibt, die gleich dem Substrat zum Enzym Affinität besitzen, und andere, durch deren Gegenwart die Zerfallsgeschwindigkeit der Fermentsubstratverbindung herabgesetzt wird. Von diesem Gesichtspunkte aus sind L. MICHAELIS und H. PECHSTEIN⁴⁾ der „prinzipiellen, höchst wichtigen Frage“ näher getreten, ob das Invertin zu glucosidisch gebauten Stoffen, die es nicht zu spalten vermag, auch keine Affinität besitzt oder ob Bindungs- und

¹ A. a. O.² Siehe auch J. M. NELSON und F. M. BEEGLE, Jl. Am. Chem. Soc. Bd. 41, S. 559, und zwar S. 572 [1919].³⁾ Diese Zs. Bd. 123, S. 181 [1922].²⁾ Diese Zs. Bd. 125, S. 28 [1922/23], und zwar S. 38.³⁾ Biochem. Zs. Bd. 60, S. 62 [1914].⁴⁾ Biochem. Zs. Bd. 60, S. 79 [1914].

Spaltungsvermögen des Enzyms unterschieden werden können. Daß letzteres nicht zutrifft, haben MICHAELIS und PECHSTEIN an vier Beispielen dargetan. Milchzucker, Malzzucker, β - und α -Methylglucosid binden nämlich das Invertin nicht. Die ersten drei waren für die Inversionsgeschwindigkeiten überhaupt ohne Belang, während α -Methylglucosid den Zerfall der Enzym-Zucker-Bindung hemmte, wie es z. B. auch für das Glycerin festgestellt wurde.

[4] Tabelle 2. Inversion bei 30,00 \pm 0,05°. Polarisation bei 20°.

Nr.	Zucker	Zeit (Min.)	Drehung (°)	Drehungs- abnahme (°)	Spaltung (%)	$k \cdot 10^4$	Mittel
1	0,1 n-Saccharose	0,0	[3,62]	—	—	—	158
		1,6	3,37	0,25	—	—	
		13,8	1,813	1,807	38,0	150,5	
		19,5	1,22	2,40	50,5	157	
		25,5	0,66	2,66	62,4	167	
2	0,1 n-Saccharose + 0,11 n β -Mannose	0,0	[4,10]	—	—	—	140,5
		1,8	3,85	0,25	—	—	
		9,2	2,92	1,18	24,9	136	
		19,5	1,90	2,20	46,3	139	
		31,5	1,00	3,10	65,3	146	
3	0,1 n-Saccharose + 0,11 n α - β -Mannose	0,0	[4,025]	—	—	—	135,5
		2,0	3,75	0,275	—	—	
		10,3	2,75	1,275	26,9	132	
		16,8	2,10	1,925	40,5	134	
		25,3	1,38	2,645	55,8	140	
4	0,1 n-Saccharose + 0,11 n α -Galaktose	0,0	[6,09]	—	—	—	103
		1,8	5,87	0,22	—	—	
		11,0	4,95	1,14	24,0	109	
		19,5	4,35	1,74	36,6	102	
		28,5	3,84	2,25	47,4	98	
5	0,1 n-Saccharose + 0,11 n α - β -Galaktose	0,0	[6,11]	—	—	—	83,5
		2,0	5,93	0,18	—	—	
		8,3	5,42	0,69	14,5	82,5	
		20,6	4,59	1,52	32,0	81,5	
		34,2	3,77	2,34	49,3	86,5	
6	0,1 n-Saccharose + 0,05 n β -l-Arabinose	0,0	[4,75]	—	—	—	137,5
		2,1	4,48	0,27	—	—	
		8,5	3,705	1,045	22,0	128	
		18,0	2,625	2,125	44,8	144	
		22,2	2,32	2,43	51,2	141	
7	0,1 n-Saccharose + 0,05 n α - β -l-Arabinose	0,0	[4,70]	—	—	—	132
		2,2	4,415	0,285	—	—	
		9,5	3,55	1,15	24,2	127	
		13,6	3,115	1,585	33,4	130	
		21,9	2,30	2,40	50,5	139	

Der Befund von MICHAELIS und PECHSTEIN findet durch die in der Tab. 3 folgenden Versuche, die mit bedeutend reinerem Enzymmaterial ausgeführt sind, eine erweiternde [5] Bestätigung. Es zeigte sich, daß nicht nur die stereoisomeren Formen der Lactose und Maltose, sondern auch Cellobiose, Melibiose, Gentio-
biose und Trehalose ohne sicher erkennbaren Einfluß auf die Inversionsgeschwindig-

keit des Rohrzuckers sind. Neben diesen nicht spaltbaren Disacchariden verdient besonderes Interesse das Verhalten eines Polysaccharids, das aus Fructosemolekülen aufgebaut ist und trotzdem von der Fructosaccharase der Hefe nicht hydrolysiert wird. Das ist das Inulin¹. Aus der Tatsache, daß das Inulin die Wirksamkeit des auf die Fructoside vom Rohrzuckertyp eingestellten Enzyms in keiner Weise verändert, ist zu schließen, daß seine „Invertfestigkeit“ nicht auf einen unmerklich langsamen Zerfall der Enzym-Inulin-Verbindung zurückzuführen ist, daß vielmehr eine solche in nachweisbarer Menge überhaupt nicht gebildet wird.

0,1 n-Rohrzucker + 1 % Inulin „Kahlbaum“; $\mu_H = 4,5$. Aus den nach 14,6 und 25,9 Minuten beobachteten Drehungsabnahmen von 1,90 und 2,95°, die einem Spaltungsgrad von 40,0 bzw. 62,2 % entsprechen, ergibt sich $k \cdot 10^4$ zu 152 und 163. Der Mittelwert 157,5 stimmt mit der ohne Zusatz gemessenen Reaktionskonstante 158 genau überein.

Auf der nämlichen Ursache dürfte die Invertfestigkeit der Stärke beruhen.

50 cem 0,278 n-Rohrzucker + 5 cem 20proz. NaH_2PO_4 + 5 cem Saccharase ($\pm 0^\circ = 0,53$ Min.) ad 100 cem.

a) Ohne Zusatz			b) 35 cem 2proz. lösliche Stärke in 100 cem		
Zeit (Min.)	5 cem verbrauchen $n_{10-\text{Jod}}^2$	Reduktions-zunahme pro Minute	Zeit (Min.)	5 cem verbrauchen $n_{10-\text{Jod}}$	Reduktions-zunahme pro Minute
1,6	0,34	0,119	1,4	0,86	0,131
5,2	0,77	0,119	5,2	1,36	0,108
10,0	1,34		10,0	1,88	
Mittel: 0,119			Mittel: 0,119		

[6]

Tabelle 3.

Die Saccharasewirkung wird durch nicht spaltbare Disaccharide nicht gehemmt. Inversion bei $29,98 \pm 0,05^\circ$. Polarisation bei $19,5^\circ$.

Nr.	0,1 n-Saccharose +	Zeit (Min.)	Drehung (°)	Drehungs-abnahme (%)	Spaltung (%)	$k \cdot 10^4$	Mittel
1	0,055 n. α -Lactose (2,000 g Hydrat „Merck“ in 100 cem; frisch gelöst).	0,0	[5,21]	—	—	—	152,5
		2,0	4,92	0,29	—	—	
		8,8	4,02	1,19	25,1	143	
		14,7	3,30	1,91	40,3	153	
		25,2	2,32	2,89	60,8	161	
2	0,055 n. α - β -Lactose (4 Stunden gestandene, in der Hitze bereitete Lösung).	0,0	[5,21]	—	—	—	151
		2,7	4,805	0,405	—	—	
		11,5	3,65	1,56	32,9	151	
		15,9	3,25	1,96	41,3	146	
3	0,055 n. β -Maltose (2 g Hydrat „Merck“; 2 Minuten nach dem Lösen).	0,0	[7,77]	—	—	—	157
		2,0	7,51	0,26	—	—	
		8,8	6,043	1,127	24,3	139	
		17,1	5,625	2,145	46,2	158	
		27,3	4,683	3,087	66,5	174	

¹ J. C. IRVINE und E. ST. STEELE, Chem. Soc. Bd. 117, S. 1474 [1920] fassen das Inulin als polymerisierte Anhydro- γ -Fructose auf und vermuten, daß die eine Sauerstoffbrücke mit der im Rohrzucker vorliegenden übereinstimme.

² Nach R. WILSTÄTTER und G. SCHUDEL, Chem. Ber. Bd. 51, S. 780 [1918].

Tabelle 3. (Fortsetzung.)

Nr.	0,1 n-Saccharose +	Zeit (Min.)	Drehung (°)	Drehungs- abnahme (°)	Spaltung (%)	$k \cdot 10^4$	Mittel
4	0,055 n. α - β -Maltose (in der Hitze gelöst; 2 Stunden gestanden).	0,0	7,775	—	—	—	151
		2,7	7,41	0,365	—	—	
		10,6	6,415	1,360	28,6	139	
		17,6	5,613	2,162	45,5	150	
		26,7	4,765	3,01	63,4	164	
5	0,05 n. Trehalose (1,89 g $C_{12}H_{22}O_{11} \cdot 2 H_2O$).	0,0	[8,98]	—	—	—	157,5
		2,4	8,63	0,35	—	—	
		8,2	7,815	1,165	24,5	149	
		13,4	7,15	1,83	38,5	158	
		21,5	6,33	2,65	55,7	165	
6	0,05 n. α - β -Gentiobiose (1,71 g Präparat nach G. Zemplén ¹ ; 2 mal mit Alkohol-Äther umgeschieden).	0,0	[3,835]	—	—	—	151,5
		2,0	3,545	0,29	—	—	
		9,0	2,615	1,22	25,6	143	
		15,0	1,895	1,94	40,7	151	
		22,0	1,19	2,645	55,5	160	
7	0,032 n. α - β -Cellobiose (1,09 g über das Octacetat gereinigtes Präparat).	0,0	[4,95]	—	—	—	158,5
		2,8	3,66	0,39	—	—	
		11,6	2,51	1,54	32,4	147	
		15,9	1,94	2,11	44,5	161	
		23,7	1,21	2,84	60,0	168	
[7]	0,05 n. α - β -Melibiose [1,71 g; nach C. S. HUDSON ²] dargestellt; nicht krystallisiert].	0,0	[7,48]	—	—	—	151
2,7		7,08	0,40	—	—		
11,1		5,97	1,51	31,8	149,5		
15,7		5,52	1,96	41,2	147		
21,0		4,97	2,51	52,9	156		

Von den in glucosidhaltigen Lösungen ausgeführten Inversionsversuchen teilt Tab. 4 die bei Zusatz von Salicin, Helicin und β -Methylglucosid beobachteten Reaktionsverzögerungen mit²). Das Beispiel des Amygdalins, das ohne Wirkung ist, zeigt, daß sich auch innerhalb der engeren Gruppe der β -Glucoside bemerkenswerte Unterschiede im Verhalten zum Invertin finden. In hohem Maße auffallend ist der folgende Vergleich der Wirkungen, den α - und β -Glucose und die zugehörigen halbacetaltartigen Methylderivate ausüben. Die Zahlen beziehen sich auf 0,1 n-Rohrzucker- und 0,05 n-Traubenzucker- bzw. Glucosidlösungen:

Zusatz	Hemmung in %	Zusatz	Hemmung in %
α -Glucose	0	α -Methylglucosid	65
β -Glucose	7,5	β -Methylglucosid	15

Die Glucoside setzen die in Rohrzuckerlösungen von wechselnder Konzentration bestimmten Reaktionsgeschwindigkeiten um gleiche prozentische Beträge herab.

¹ Chem. Ber. Bd. 48, S. 233 [1915].

² C. S. HUDSON und T. S. HARDING, Jl. Am. Chem. Soc. Bd. 37, S. 2734 [1915].

³ Vgl. hierzu H. P. BARENDRECHT, Zs. f. physik. Chem. Bd. 49, S. 456 [1904], und zwar S. 464f.

Der auf diese Weise für das α -Methylglucosid schon von MICHAELIS und PECHSTEIN erbrachte Nachweis, daß das Invertin zu diesem Glucosid keine Affinität hat, möge durch einige mit gereinigtem Invertin gewonnene Zahlen bestätigt werden.

[8]

Tabelle 4.

Das differierende Verhalten einiger β -Glucoside.
(Für die Versuche Nr. 1 bis 3 ist $k \cdot 10^4$ ohne Zusatz = 158.)

Nr.	0,1 n-Saccharose +	Zeit (Min.)	Drehung (°)	Drehungs- abnahme (°)	Spaltung (%)	$k \cdot 10^4$	Mittel
1	0,05 n β -Methylglucosid („Kahlbaum“)	0,0	[3,045]	—	—	—	135
		2,4	2,71	0,335	—	—	
		8,5	1,95	1,095	23,1	135	
		13,7	1,45	1,595	33,6	131	
		20,6	0,75	2,295	48,3	139	
2	0,05 n-Salicin („Merck“)	0,0	[+ 1,95]	—	—	—	124
		1,9	+ 1,725	0,225	—	—	
		8,3	+ 1,00	0,95	20,0	117	
		13,4	+ 0,44	1,51	31,7	124	
		22,3	— 0,375	2,325	48,8	131	
3	0,05 n-Amygdalin („Merck“)	0,0	[+ 1,60]	—	—	—	157
		2,0	1,40	0,20	—	—	
		7,8	0,60	1,00	23,0	146	
		13,8	— 0,15	1,84	38,8	156	
		21,1	— 0,97	2,66	56,0	169	
4	Ohne Zusatz ¹	0,0	[2,80]	—	—	—	237
		1,6	2,46	0,34	—	—	
		6,1	1,78	1,02	27,3	228	
		13,0	0,935	1,865	49,9	231	
		20,7	0,18	2,62	70,0	252	
5	0,088 n-Helicin	0,0	[0,81]	—	—	—	75.5
		1,3	0,73	0,08	—	—	
		7,3	0,39	0,42	11,2	71	
		12,8	+ 0,08	0,73	19,5	73,5	
		21,6	— 0,44	1,25	33,4	82	
6	0,025 n-Octamethyl-lactose	0,0	[3,07]	—	—	—	240
		1,6	2,82	0,25	—	—	
		7,3	1,96	1,11	29,7	210	
		12,1	1,23	1,84	49,2	243	
		17,4	0,61	2,46	65,8	268	
7	0,04 n-Tetramethyl- β -methyl- glucosid	0,0	[2,75]	—	—	—	225
		2,1	2,425	0,325	—	—	
		8,0	1,57	1,18	31,6	208	
		13,2	0,88	1,87	50,0	228	
		20,5	0,22	2,53	67,6	239	
8	0,04 n. α -2, 3, 5, 6-Tetra- methylglucose	0,0	[3,99]	—	—	—	201
		1,9	3,73	0,26	—	—	
		6,8	3,07	0,92	24,6	181	
		12,4	2,33	1,66	44,4	206	
		19,0	1,71	2,28	61,0	215	
9	0,04 n α - β -2, 3, 5, 6-Tetra- methylglucose	0,0	[3,92]	—	—	—	194
		1,6	3,70	0,22	—	—	
		5,8	3,14	0,78	20,8	176	
		12,5	2,30	1,62	43,3	197	
		19,5	1,64	2,28	61,0	210	

¹ Saccharaselösung der fünften Mitteilung über Invertin von R. WILLSTÄTTER und K. SCHNEIDER, Diese Zs. (im Druck); $\pm 0^\circ = 0,175$ Minuten.

Reaktionskonstanten mit je 0,4 ccm Saccharase b in 100 ccm bei 30°.

Reaktionsgemisch	0,1 n-Rohrzucker	0,05 n-
a) Ohne Zusatz	0,00220	0,00358
b) 0,05 n. α -Methylglucosid	0,00080	0,00117

Die Inversionsgeschwindigkeiten sind also um 63,5 und 67,5 % verlangsamt worden. Für die Dissoziationskonstante einer Saccharase- α -Methylglucosidverbindung würde man dagegen die stark differierenden Werte 0,0021 und 0,0038 finden.

Die zu den Versuchen Nr. 6 bis 9 der voranstehenden Tab. 4 benützten methylierten Zucker hatte Herr Dr. H. H. SCHLUBACH in freundlichster Weise zur Verfügung gestellt. Ein Einfluß des permethylierten Milch- und Traubenzuckers konnte nicht mit Sicherheit festgestellt werden. Die in 1-Stellung freie Methylglucose hemmt merklich. Der Unterschied zwischen α - und α - β -Form liegt jedoch an der Grenze der Versuchsfehler.

Ob der Hemmungsmechanismus der β -Glucoside demjenigen des α -Methylglucosids entspricht, wurde am Beispiel des Salicins geprüft. Es war mit Rücksicht auf das verschiedene Verhalten von α - und β -Glucose nicht ausgeschlossen, daß ein durch Invertin nicht spaltbares β -Glucosid vom Invertin gebunden werden könne. Die folgende, nach den Zahlen [11] der Tab. 5 berechnete Zusammenstellung zeigt

[10] Tabelle 5. Hemmung des Invertins durch Salicin.

Nr.	Zucker + Glucosid	Zeit (Min.)	Drehung (°)	Drehungs- abnahme (°)	Spaltung (%)	$k \cdot 10^4$	Mittel
1	0,1017 n-Rohrzucker	0,0	[3,705]	—	—	—	68,2
		1,6	3,60	0,105	—	—	
		6,1	3,255	0,45	9,3	69,5	
		11,4	2,92	0,785	16,1	68,7	
		16,3	2,64	1,065	21,9	66,5	
2	0,1017 n-Rohrzucker + 0,1 n-Salicin	0,0	[0,75]	—	—	—	39,7
		1,2	0,70	0,05	—	—	
		7,0	0,43	0,32	6,6	42,8	
		13,0	0,22	0,53	10,9	38,8	
		18,1	0,05	0,70	14,4	37,6	
3	0,0508 n-Rohrzucker	0,0	[1,85]	—	—	—	79,2
		1,6	1,78	0,07	—	—	
		9,8	1,45	0,40	16,5	80,1	
		21,1	1,06	0,79	32,5	81,0	
		30,1	0,85	1,00	41,1	76,5	
4	0,0508 n-Rohrzucker + 0,1 n-Salicin	0,0	[— 1,06]	—	—	—	50,2
		1,5	— 1,10	0,04	—	—	
		10,0	— 1,32	0,26	10,7	49,5	
		19,4	— 1,55	0,49	20,2	50,4	
		30,1	— 1,71	0,65	26,7	50,7	
5	0,0274 n-Rohrzucker	0,0	[1,00]	—	—	—	111
		1,7	0,95	0,05	—	—	
		10,0	0,725	0,275	20,9	102	
		20,0	0,485	0,515	39,1	108	
		30,0	0,25	0,75	57,0	122	

Tabelle 5. (Fortsetzung.)

Nr.	Zucker + Glucosid	Zeit (Min.)	Drehung (°)	Drehungs- abnahme (°)	Spaltung (%)	$k \cdot 10^4$	Mittel
6	0,0274 n-Rohrzucker + 0,1 n-Salicin	0,0	[— 1,90]	—	—	—	57,5
		1,3	— 1,92	0,02	—	—	
		10,0	— 2,06	0,16	12,2	57,0	
		20,0	— 2,21	0,31	23,6	59,0	
		30,7	— 2,33	0,43	32,8	56,5	
7	0,0137 n-Rohrzucker ¹	0,0	[5,04]	—	—	—	124,7
		1,3	0,515	0,025	—	—	
		5,8	0,435	0,105	14,8	120	
		12,3	0,33	0,21	20,2	122	
		17,3	0,25	0,29	40,9	132	
8	0,0137 n-Rohrzucker + 0,1 n-Salicin ¹	0,0	[— 2,388]	—	—	—	65,9
		1,3	— 2,405	0,017	—	—	
		6,1	— 2,458	0,07	9,9	73,8	
		12,0	— 2,505	0,117	16,5	65,0	
		18,2	— 2,543	0,155	21,8	58,8	

jedoch, daß die Aktivitäts- p_s -Kurve durch einen konstanten Salicingehalt keine Parallelverschiebung erleidet, daß vielmehr unabhängig von der Rohrzuckerkonzentration die Inversionskonstanten um annähernd gleiche prozentische Beträge erniedrigt werden.

Konzentration der Saccharose	0,102	0,0508	0,0274	0,0137 n
Hemmung durch 0,1 n-Salicin (%)	41,8	36,6	45,2	47,2

Die für die Dissoziationskonstante einer Salicin-Invertin-Verbindung berechneten Werte würden um 100 % differieren.

Die vorliegende Untersuchung stützt somit die Anschauung, daß das katalytische Wirkungsvermögen des Invertins durch sein Bindungsvermögen bedingt wird, daß die fermentative Spaltung des Rohrzuckers als Zwischenreaktionskatalyse aufzufassen ist. Nach früheren Ausführungen über die Bedeutung der H⁺-Ionen für die enzymatische Hydrolyse zusammengesetzter Zucker und Glucoside² hat aber die Vereinigung des Invertins mit dem Rohrzucker nicht mehr im Sinne von MICHAELIS und PECHSTEIN gleichzeitig als hinreichende Bedingung für den Eintritt der Hydrolyse zu gelten.

¹ Wegen Wirkungsabnahme des Enzyms in stark verdünnter Lösung sind die Versuche 7 und 8 nur untereinander, nicht aber mit den Versuchen 1 bis 6 vergleichbar.

² R. KUHN, Die Naturwissenschaften 1923, Heft 35, S. 732, und zwar S. 740 ff. (Abh. 7).

86. ÜBER DIE RELATIVE SPEZIFITÄT DER HEFEMALTASE.

Von RICHARD WILLSTÄTTER, RICHARD KUHN und HARRY SOBOTKA.

Siebente Mitteilung über Spezifität der Enzyme¹; fünfte Mitteilung über Maltase².

(Mitteilung aus dem Chemischen Laboratorium der Bayerischen Akademie der Wissenschaften in München.)

(Der Redaktion zugegangen am 23. Dezember 1923.)

Nach EMIL FISCHER³ soll die Maltase der Hefe auch zur Spaltung anderer α -Glucoside befähigt sein. Die Prüfung dieser Ansicht mit quantitativen Methoden hat zunächst ergeben, daß die enzymatischen Wirkungen verschiedener Hefen und ihrer Auszüge, ausgedrückt durch die Zeitwerte für Maltase und α -Methylglucosidase, kein konstantes Verhältnis aufweisen⁴. Der erste Teil der vorliegenden Untersuchung ergänzt nun die früheren Erfahrungen durch den Vergleich der Hydrolysegeschwindigkeiten des α -Äthyl-, α -Phenylglucosids und des Amygdalins mit jenen der Maltase und des α -Methylglucosids. Für die Ausführung dieser Versuche sind wir Herrn Dr. W. STEBELT, der auch die Reaktionsbedingungen der angeführten Hydrolysen ermittelt hat, zu Dank verpflichtet. Im zweiten Teil prüfen wir die Abhängigkeit der Reaktionsgeschwindigkeiten von der Konzentration der Substrate. Nach dem Vorbilde der Untersuchung über „Saccharase- und Raffinasewirkung des Invertins“⁵ wird unter Berücksichtigung der von [225] Hefe zu Hefe und von Substrat zu Substrat wechselnden Affinitätsbeträge aus dem Verhältnis der Enzymwerte auf das Verhältnis der Enzymmengen geschlossen. Es ergibt sich dabei, daß bei gleicher Konzentration der Enzym-Maltose-, Enzym- α -Methylglucosid- und Enzym- α -Phenylglucosid-Verbindungen auch das Verhältnis der Zerfallsgeschwindigkeiten innerhalb der Fehlergrenzen unserer Methode unabhängig ist von der Herkunft der angewandten Fermentlösung. Es scheinen somit zwischen den Maltasen der untersuchten Hefen keine wesentlichen Unterschiede zu bestehen, wenn auch die Ursache der Affinitätsverschiedenheiten

¹ Siehe die vorhergehende Abhandlung.

² Vierte Mitteilung über Maltase, Diese Zs. Bd. 115, S. 211 [1921] (*Abh.* 63).

³ Diese Zs. Bd. 26, S. 60 [1898/99].

⁴ R. WILLSTÄTTER und W. STEBELT, Diese Zs. Bd. 115, S. 199 [1921].

⁵ R. KUHN, Diese Zs. Bd. 125, S. 28 [1922/23] (*Abh.* 81).

noch ungeklärt ist. Unabhängig davon ist aus diesen Versuchen die Schlußfolgerung zu ziehen, daß eine bestimmte Hefemaltase auch zur Hydrolyse des α -Methyl- und α -Phenylglucosids befähigt ist. Der einheitlichen Natur der β -Glucosidase des Emulsins¹ entspricht die Einheitlichkeit des auf die α -Glucoside eingestellten Hefeferments. Die Amygdalase, welche die β -glucosidische Bindung des im Amygdalin enthaltenen Disaccharids² löst, läßt dagegen keine Beziehung zur Maltase erkennen. In einer maltascentbehrenden Hefe fanden wir sie besonders reichlich vor.

Experimenteller Teil.

1. Das Untersuchungsmaterial.

Das α -Äthylglucosid wurde nach der Angabe von E. FISCHER³ dargestellt. Herrn Dr. H. O. L. FISCHER sind wir für freundliche Überlassung von Impfkrystallen zu Dank verpflichtet. Unser Präparat schmolz bei 113 bis 114° (unkorr.) und zeigte in 3proz. Lösung $[\alpha]_D = 150,6^\circ$ bzw. $150,3^\circ$.

α -Phenylglucosid, nach der Methode von E. FISCHER und L. v. MECHEL⁴ erhalten, verlor im Vakuum über Schwefelsäure 1 Mol Krystallwasser. Schmelzp. = 170 bis 171° (unkorr.).

8,396 mg Substanz gaben nach F. PREGL 17,30 mg CO ₂ , 4,90 mg H ₂ O	
C ₁₂ H ₁₆ O ₆ (256,1)	Ber. 56,22 % C 6,30 % H
	Gef. 56,21 „ 6,53 „

[226] In 1 g Wasser von 30° lösen sich 0,052 g des Glucosids; 1,534 g Lösung enthielten nämlich 0,0757 g Substanz.

Die untersuchten Brauereihefen verdanken wir den Betrieben der Aktienbrauerei zum Löwenbräu, der Brauerei zum Spaten, der Brauerei G. Pschorr und des Hofbräuhauses. Eine im folgenden als „Ottakringer Hefe“ bezeichnete österreichische Brauereihefe entstammte der Brauerei I. & J. Kuffner A.-G., Wien XVI, Ottakringerstraße 91. Eine obergärige Weißbierhefe bezogen wir aus dem Weißbräuhaus Schneider & Sohn, München im Tal. Von obergärigen Brennereihefen untersuchten wir die vom Institut für Gärungsgewerbe, Berlin N, vertriebenen Hefen M und XII, ferner eine Spirituspreßhefe aus der Spiritus- und Preßhefefabrik Stadlau, Wien XXI (Wolfrum A.-G.), und eine als „Fineste Presse Gaer“ bezeichnete Bäckerhefe der Dansk Gaer Central in Kopenhagen, die wir der Gefälligkeit des Herrn Prof. Dr. A. JÖRGENSEN verdankten.

2. Bestimmungsmethoden.

Zur Bestimmung der Enzymwerte dienten frische Hefen und daraus dargestellte Extrakte. Hefemengen, deren Trockengewichte 2,5 g betrug, wurden nach dem Verfahren von R. WILLSTÄTTER, G. OPPENHEIMER und W. STEIBELT⁵) verflüssigt und

¹ Vierte Mitteilung über Spezifität, Diese Zs. Bd. 129, S. 33 [1923].

² Chem. Ber. Bd. 56, S. 857 [1923].

³ Chem. Ber. Bd. 28, S. 1145 [1895], und zwar S. 1153.

⁴ Chem. Ber. Bd. 49, S. 2813 [1916].

⁵) Diese Zs. Bd. 110, S. 232 [1920].

nach dem Neutralisieren auf 50 ccm gebracht. Von den Suspensionen wurden in der Regel angewandt für die Spaltung von:

Maltose und α -Methylglucosid je 10 ccm
 α -Äthylglucosid und Amygdalin . . . je 2 „
 α -Phenylglucosid 0,1 „

Die Hydrolyse des Malzzuckers und des α -Methylglucosids verfolgten wir unter den in der III. Mitteilung über Maltase² beschriebenen Bedingungen. Als Maß für die Wirksamkeit benützen wir, wie es für die Wirkungen des Emulsins geschehen ist³, Enzymwerte, nämlich das mit 1000 multiplizierte Reziproke der bisher geltenden Zeitwerte, die wir in 0,139n-Lösung der Substrate bestimmen.

[227] A. Quantitative Bestimmung der Amygdalinspaltung.

Den Amygdalasewert (Agd.W.) berechnen wir in der eben angeführten Weise aus der Zeit in Minuten, die 0,2 g trockene Hefe oder die dieser Menge entsprechende Enzymlösung braucht, um bei 30° 0,7097 g Amygdalin ($C_{20}H_{27}O_{11}N \cdot 3H_2O$) zur Hälfte zu hydrolysieren, wenn diese in 10 ccm 0,1n-Citratgemisch vom $p_H = 5,5$ enthalten sind. Der gebildete Zucker wurde nach der Methode von G. BERTRAND bestimmt. Eine gewisse Ungenauigkeit der Resultate wird dadurch bedingt, daß einzelne Hefen auch das gebildete Prunasin merklich unter Blausäureentwicklung angreifen⁴). Das optimale p_H wurde unter Verwendung eines Chloroformextrakts aus frischer Löwenbräuhefe zu 5,5 ermittelt.

Tabelle 1. Amygdalinspaltung bei wechselnder Acidität.

p_H	Puffer	Versuchsdauer (Stdn.)	5 ccm verbr. Permanganat (ccm)	Spaltung (%)	Zeit der halben Hydrolyse (Stdn.)
4,8	Phosphat 10,0; 0,0	16	6,36	26,0	38,8
5,8	Phosphat 9,2; 0,8	16	6,40	26,7	37,3
6,8	Phosphat 5,0; 5,0	16	5,16	20,8	51,0
7,8	Phosphat 0,8; 0,2	16	4,15	16,6	70
5,0	Citrat-NaOH 10,0; 0,0	40	10,53	44,6	46,5
5,5	Citrat-NaOH 7,3; 2,7	40	11,26	47,8	42,5
6,0	Citrat-NaOH 6,0; 4,0	40	10,64	45,2	45,5

Im Bereiche 1:3 ist ferner die Reaktionsgeschwindigkeit den angewendeten Enzymmengen direkt proportional.

[228]	Enzymmenge in 10 ccm	Zeit (Stdn.)	Cu (mg)	Spaltung %
	1 ccm	72	47,9	48,4
	3 ccm	24	48,4	48,9

Der zeitliche Verlauf der Amygdalinspaltung fügt sich, wie aus den Versuchen der Tab. 2 hervorgeht, der für eine monomolekulare Reaktion berechneten Gleichung.

² Diese Zs. Bd. 115, S. 199 [1921].

³ Diese Zs. Bd. 120, S. 33 [1923], und zwar S. 35 f. (*Abh.* 83).

⁴ Vgl. C. NEUBERG und E. FÄRBER, Biochem. Zs. Bd. 78, S. 264 [1917].

Tabelle 2.
Zeitlicher Verlauf der Amygdalinspaltung.
30°; 7,097proz. Amygdalinlösung; $p_H = 5,5$.

Zeit Min.	α cm verbr.	Permanganat ccm	Spaltung %	$k \cdot 10^4$
850	5	3,72	14,8	(81,5)
1635	4	4,84	24,3	70,3
2670	4	6,79	34,8	60,5
3850	3	6,76	46,1	60,9
4370	3	7,37	50,6	70,1
5300	2	5,55	56,2	67,7
6745	2	6,50	66,4	60,7
8400	1	3,82	76,2	74,2
1280	5	5,74	23,4	90,5
2450	4	7,50	38,7	94,0
2980	3	6,57	44,9	86,8
3900	3	7,81	53,7	85,8
5350	2	6,44	65,8	87,3
7000	2	7,10	77,5	92,5

B. Reaktionsbedingungen für die Hydrolyse des α -Äthylglucosids.

Bei vergleichenden Analysen des Reaktionsverlaufs nach G. BERTRAND und nach der polarimetrischen Methode ergeben sich bei der Hydrolyse des α -Methyl- und α -Äthylglucosids Differenzen in dem Sinne, daß nach der Kupfermethode weniger Glucose gefunden wird. Die Divergenz kann nicht ausschließlich auf die Eigendrehung der Extrakte bzw. den Übertritt [229] linksdrehender Substanzen aus der Hefe in das Reaktionsgemisch zurückgeführt werden. Die Tatsache, daß bei Anwendung von Hefeauszügen die Differenz mit der Länge der Versuchsdauer zunimmt, deutet vielmehr auf eine chemische Reaktion des Zuckers mit Inhaltsstoffen der Hefe¹.

1. Beispiel. Extrakt aus Löwenbräuhefe mit α -Methylglucosid.

	nach 60 Minuten	nach 155 Minuten	
optisch	29,0	49,1	} % Spaltung
reduktometrisch	26,2	44,5	
Differenz	2,8	4,6	

2. Beispiel. Für α -Äthylglucosid ergaben sich:

	nach 60 Minuten	nach 155 Minuten	
optisch	29,8	52,0	} % Spaltung
reduktometrisch	28,6	49,6	
Differenz	1,2	2,4	

Zu allen folgenden Versuchen bedienten wir uns der polarimetrischen Bestimmungsmethode und ließen das Enzym, der Definition des Enzymwertes entsprechend, in 2,889proz. Äthylglucosidlösung von $p_H = 6,8$ ($m/15$ -Phosphat enthaltend) wirken. Nach Verdünnung mit $1/5$ Volumen 2N-Sodalösung beträgt die Anfangsdrehung des Reaktionsgemisches im 2 dm-Rohr 7,20°, die Enddrehung 2,20°. Als optimales p_H ergab sich unter Anwendung eines Chloroformauszugs aus frischer Löwenbräuhefe 6,8. Bei 6,4 und 7,2 war die Wirksamkeit um 5% geringer.

¹ Vgl. H. SOBOTKA: Zur Kenntnis der Trockenhefe, Diese Zs. (im Druck) (Abh. 71).

Proportionalität von Enzymmenge und Reaktionsgeschwindigkeit ist im geprüften Bereich von 1:10 genau erfüllt.

Enzymmenge ccm	Zeit Min.	Drehungsabnahme (°)	Spaltung %
1	40	2,13	48,6
0,1	40	2,41	48,2

Die Kinetik der Glucosidhydrolyse folgt bald dem Gesetz für eine monomolare Reaktion, bald verläuft die Zeit-Umsatz-Kurve wesentlich flacher. Als Beispiele seien zwei mit Extrakten [230] aus Löwenbräuhefe (Tab. 3) und ein mit Hefeauszug aus Ottokringer Brauereihefe (Tab. 4) ausgeführter Versuch mitgeteilt.

Tabelle 3.
Zeitlicher Verlauf der α -Äthylglucosidspaltung; Löwenbräuhefeauszug.
30°; 2,88% Substrat, $p_H = 6,8$.

Zeit Min.	x ccm verbr.	Permanganat ccm	Spaltung %	$k \cdot 10^4$
55	5	6,97	28,6	26,6
95	4	8,77	45,7	27,9
125	3	7,86	54,0	27,0
155	3	9,04	63,0	27,8
185	2	6,34	65,6	25,1
215	2	7,08	72,6	26,2
265	2	8,06	83,4	29,4
60	5	4,58	18,8	15,0
120	4	6,46	33,0	14,5
180	3	6,63	45,2	14,5
240	3	8,03	55,2	14,5
300	2	6,39	65,2	15,3
420	2	7,60	78,6	15,9

Tabelle 4.
Hydrolyse des α -Äthylglucosids durch Enzymlösung aus Ottokringer Hefe.
Versuchsbedingungen wie in Tabelle 3.

Zeit Min.	Drehungsabnahme (°)	Spaltung (%)	$k \cdot 10^4$
30	0,74	14,8	23,2
60	1,24	24,8	20,6
120	1,83	36,6	16,5
180	2,25	45,0	14,5
240	2,55	51,0	12,9
320	2,80	56,0	11,1

C. Zur Hydrolyse des α -Phenylglucosids.

Den Reaktionsverlauf verfolgten wir wie beim Amygdalin mittels der Kupfermethode. Der Definition von Enzymwert [231] entsprechend waren 0,3556 g des Glucosids in 10 ccm Phosphatgemisch von 6,8 enthalten. Bei wechselnder Acidität fanden wir nämlich p_H 6,8 etwas günstiger als 6,4 und 7,2. Proportionalität von Fermentmenge und Hydrolysegeschwindigkeit gilt für den geprüften Bereich 1:6.

Enzymmenge in 10 ccm	Zeit (Min.)	Cu aus 1 ccm (mg)	Spaltung (%)
0,15	195	24,9	49,1
0,90	32,5	24,7	48,8

Der in Tab. 5 wiedergegebene Verlauf der Zuckerbildung fügt sich bis zu etwa 50 % Spaltung gut der von R. WILLSTÄTTER und W. STEIBELT für die Hydrolyse des α -Methylglucosids mitgeteilten Kurve.

Tabelle 5. Kinetik der α -Phenylglucosidspaltung.
30°; 3,556% Glucisod; $p_{H1} = 6,8$.

Zeit (Min.)	α ccm verbr.	Permanganat (ccm)	Spaltung (%)	$k \cdot 10^4$
30	2	1,74	16,8	26,5
70	2	2,97	20,0	21,2
120	2	3,96	38,8	17,8
195	1	2,54	49,9	15,0
275	1	2,86	55,0	12,6
450	1	3,18	62,0	9,0

3. Die Enzymwerte und ihre Quotienten.

In den Tab. 6 und 7 sind jene Enzymwerte, die für eine Reaktion erster Ordnung berechnet sind, mit + versehen. Die übrigen sind graphisch nach der erwähnten Methylglucosidasekurve gefunden worden. Von den untersuchten Hefen weisen in Übereinstimmung mit den früheren Erfahrungen die Münchener Brauereihafen die stärkste Maltasewirkung auf. Spatenbräu- und Löwenbräuhefe sind auch für die Hydrolyse der übrigen Substrate am besten geeignet. Die maltaseärmere [232] dänische

Tabelle 6.
Wirkung frischer Hefen auf Malzzucker, α -Methyl-, α -Äthyl-, α -Phenylglucosid sowie Amygdalin.

Nr.	Hefe	Maltase- Wert	α -Methylgl.- Wert	α -Äthylgl.- Wert	α -Phenylgl.- Wert	Amygd.- Wert
1	Kopenhagener (20. XII. 21)	3,28 3,22	3,84 + 3,77 +	4,76 4,61	21,7 20,8	0 ¹ 0 ²
2	Kopenhagener (10. III. 22)	3,45 3,45	7,14 + 6,67 +	16,2 15,7
3	Ottakringer (13. I. 22)	13,3	5,00 4,55	7,68 + 6,67 +	42,6 38,5	0,167 0,159
4	Ottakringer (15. III. 22)	4,88	14,9 14,8	138 139
5	Spatenbräu (27. I. 22)	30,3 30,3	8,54 + 8,40 +	24,4 + 20,4 +	156 154	0,200
6	Löwenbräu (19. I. 22)	37,0	7,52 7,46	22,7 + 19,6 +	154 159	0,278
7	Stadlauer	(0,1)	(0,14)	1,25	0,278
8	Rasse XII	(0,5)	(0,19)	1,48	0 ³
9	Rasse M	(0,7)	(0,37)	2,10	0 ⁴

¹ Bestimmungsdauer 4 Tage.

³ Bestimmungsdauer 1 Tag.

² Bestimmungsdauer 20 Tage.

⁴ Bestimmungsdauer 5 Tage.

Bäckerhefe wirkt auch auf Methyl-, Äthyl- und Phenylglucosid schwächer, während sie der Amygdalase entbehrt. Die maltasearmen Brennerieihen M und XII spalten auch das α -Phenylglucosid bedeutend langsamer als die übrigen Hefen. Eine Wirkung auf Amygdalin konnte hier überhaupt nicht festgestellt werden. Auffallend ist der Amygdalase-reichtum der Preßhefe von Stadlau, die sich hinsichtlich ihrer sonstigen Glucosidasewerte den Berliner Brennerieihen anreihet.

Die Wirkungswerte der Hefeauszüge (Tab. 7) entsprechen im wesentlichen denen des Ausgangsmaterials. Bemerkenswert ist der verhältnismäßig günstige Amygdalase-wert [233] eines Auszugs aus einer Kopenhagener Hefe, die $2\frac{1}{2}$ Monate später als die in Tab. 6 (Nr. 1) verzeichnete amygdalasefreie Lieferung bezogen wurde.

Tabelle 7. Wirkungswerte verschiedener Hefeauszüge.

Nr.	Extrakt aus	Maltase Wert	α -Methylgl.- Wert	α -Äthylgl.- Wert	α -Phenylgl.- Wert	Amygd.- Wert
10	Kopenhagener	0,80	0,14	0,13
	(10. III. 22)	0,78
11	Weißbräu	25,0	6,37	17,5 +	0,14
	(15. II. 22)	6,49	17,0 +
12	Hofbräu	71,4	12,0	27,8 +	222	0,20
	(22. II. 22)	11,8	25,7 +	232
13	Pschorrbräu	32,3	9,34	23,8 +	198	0,40
	(6. II. 22)	32,3	9,62	22,2 +
14	Ottakringer	14,9	4,54	19,9	118
	(15. III. 22)	4,54	19,9
14a	Derselbe	2,44	7,94	76,9
	2 Tage älter	2,38	7,94
15	Spatenbräu	31,3	7,14	23,3 +	187
	(27. I. 23)	7,04	20,8 +	185
16	Löwenbräuhefe
	(14. II. 22)	27,0	6,67	18,2 +
16a	Derselbe, 4 Tage älter	1,39	3,51 +
16b	Derselbe, 7 Tage älter	1,07	2,74 +
17	Löwenbräuhefe
	(21. III. 22)	5,74	15,2 +
17a	Derselbe	0,00	0,71 +
	6 Tage später	0,01	1,00 +

[234] Tabelle 8. Enzymwertquotienten der Hefen.

Nr.	Hefe	α -Meth. Malt.	α -Äthyl Malt.	α -Phen. Malt.	Amygd. Malt.	α -Äthyl α -Meth.	α -Phen. α -Meth.	Amygd. α -Meth.
1	Kopenhagener	1,17	1,44	6,53	0,00	1,23	5,59	0,00
2	Kopenhagener	2,00	4,62
3	Ottakringer	0,36	0,54	3,05	0,012	1,50	8,63	0,034
4	Ottakringer	3,05	28,4
5	Spatenbräu	0,28	0,74	5,12	0,0066	2,05	18,3	0,024
6	Löwenbräu	0,20	0,57	4,22	0,0075	2,82	20,9	0,037
7	Stadlauer	(1,4)	(12,5)	(2,78)	(8,9)	(2,0)
8	Rasse XII	(0,38)	(3,0)	0,0	(7,8)	0,0
9	Rasse M	(0,53)	(3,0)	0,0	(5,7)	0,0

Die Tab. 8 und 9 unterrichteten über das Verhältnis der in den Tab. 6 und 7 angeführten Enzymwerte. Die Zahlen der 3. bis 6. Spalte sind auf Maltase, die der 7. bis 9: auf α -Methylglucosidase bezogen.

Tabelle 9. Enzymwertquotienten der Extrakte.

Nr.	Extrakt aus	α -Meth. Malt.	α -Äthyl Malt.	α -Phen Malt.	Amygd. Malt.	α -Äthyl α -Meth.	α -Phen. α -Meth.	Amygd. α -Meth.
10	Kopenhagener	0,18	0,16	0,93
11	Weißbräu	0,26	0,69	0,0056	2,68	0,022
12	Hofbräu	0,17	0,37	3,18	0,0028	2,25	19,1	0,017
13	Pschorrbräu	0,29	0,71	6,12	0,012	2,44	20,9	0,042
14	Ottakringer	0,30	1,34	7,92	4,38	26,0
14a	Ottakringer	3,29	31,9
15	Spatenbräu	0,23	0,70	5,94	3,11	26,2
16	Löwenbräu	0,25	0,67	2,73
16a	Löwenbräu	2,53
16b	Löwenbräu	2,56
17	Löwenbräu	2,65
17a	Löwenbräu	>100

Das scheinbare Mengenverhältnis der α -Methylglucosidase zur Maltase schwankt bei den angeführten Hefen zwischen 0,2 für Löwenbräuhefe und 1,4 für die Preßhefe von Stadlau. Geringer sind die Schwankungen, die bei den Auszügen gefunden wurden. Die extremen Quotienten (Hofbräu- und Ottakringer Hefeauszug) verhalten sich wie 4:7. Die auf Maltase bezogenen Äthylwertquotienten (0,5 bis 1,4) differieren bei den [235] Hefen nur halb so stark wie die entsprechenden Methylwertquotienten. Sie erreichen dagegen bei den Enzymlösungen das Verhältnis 0,37 (Hofbräu) zu 1,34 (Auszug aus Ottakringer Hefe). Bei denselben Extrakten ergeben sich auch die größten Unterschiede für das Verhältnis Phenylglucosidase: Maltase und Äthyl-:Methylglucosidase (2,25 bzw. 4,38).

4. Die Affinitäten der Maltasen.

Bei der Bestimmung der Aktivitäts- p_s -Kurven beschränkten wir uns auf den Vergleich des Malzzuckers mit den einfachsten Vertretern der aliphatischen und aromatischen α -Glucoside. Als Ferment dienten durchwegs 10proz. Neutralauszüge aus getrockneten Hefen. Wir entschieden uns für zwei nach Tab. 9 möglichst verschiedene Brauereihefen, nämlich für die Hefe Nr. 12 (Hofbräu) und (in Ermangelung der Ottakringer Bierhefe) für eine am 2. II. 1923 getrocknete Hefe der Löwenbrauerei; als Brennerihefe wurde ein getrockneter Anteil der in den Tab. 6 und 8 mit Nr. 1 bezeichneten Kopenhagener Hefe gewählt. Von den Extrakten ließen wir für die Spaltung von Maltose und Methylglucosid je 10 ccm, für die des Phenylderivates 0,5 ccm in 50 ccm 0,4n-Phosphat ($p_H \approx 6,8$) enthaltenden Glucosidlösungen wechselnder Konzentration bei $30^\circ \pm 0,05^\circ$ wirken. Zur Sistierung der Enzymwirkung wurden in der Regel 10 ccm 1proz. Mercurichloridlösung auf 10 ccm Reaktionsgemisch angewandt; der Spaltungsgrad wurde frühestens nach 3stündigem Stehen polarimetrisch ermittelt. Bei den in der 4. Spalte der Tab. 10 bis 17 angeführten Drehungswerten

ist der Verdünnung durch die Sublimatlösung bereits Rechnung getragen. Die zu jeder Affinitätsmessung gehörigen 5 bis 6 Versuche setzten wir gleichzeitig an. Wegen der geringen Haltbarkeit der Maltaselösungen sind die in Tab. 18 verzeichneten Reaktionskonstanten in 0,14*N*-Lösung¹ noch besonders ermittelt worden. Die Affinitäten zu den verschiedenen Substraten konnten wir nämlich nicht mit ein und derselben Enzymlösung an einem Tage bestimmen.

[236]

Tabelle 10. Löwenbräuhefe, Maltose.

$$K_{Ma} = 0,12$$

[Maltose]	-log [Ma]	Zeit (Min.)	Drehung (°)	Drehungs- abnahme (°)	Relative Anfangs- geschw. (10 Min.)	100 α		
						ber.	gel.	Δ
0,240	0,62	0	[22,76]	—	200	66,6	68,3	+ 1,7
		0,8	22,64	0,12				
		20,3	10,72	3,04				
		40,2	18,38	4,38				
		70,2	17,26	5,50				
0,142	0,85	0	[13,37]	—	152	53,2	51,8	- 1,4
		1,0	13,26	0,11				
		20,2	11,06	2,31				
		40,2	10,02	3,35				
0,0937	1,03	0	[8,84]	—	130	43,8	44,4	+ 0,6
		0,8	8,76	0,08				
		20,0	6,86	1,98				
		40,0	6,10	2,74				
0,0466	1,33	0	[4,39]	—	80	28,2	27,4	- 0,6
		0,8	4,34	0,05				
		19,6	3,14	1,25				
		40,0	2,64	1,75				
		70,5	2,40	1,99				
0,0234	1,63	0	[2,18]	—	50	16,4	17,0	+ 0,6
		0,8	2,16	0,02				
		30,0	1,28	0,90				
0,0117	1,93	0	[1,09]	—	27	9,2	9,2	± 0
		0,6	1,08	0,01				
		31,3	0,50	0,59				
		70,0	0,48	0,61				

Tabelle 11. Hofbräuhefe, Maltose.

$$K_{Ma} = 0,145.$$

0,245	0,61	0	[23,10]	—	(147)	62,8	(71,4)	(+ 8,6)
		0,8	22,94	0,16				
		6,0	21,92	1,18				
		20,6	20,64	2,46				
		40,2	20,00	3,10				

¹ Anstatt der in den früheren Untersuchungen über Maltase gewählten Konzentration 0,139.

[237]

Tabelle 11. (Fortsetzung.)

{Maltose}	log {Ma}	Zeit (Min.)	Drehung (°)	Drehungs- abnahme (°)	Relative Anfangs- geschw. (10 Min.)	100 ρ		
						ber.	gef.	l
0,146	0,84	0	[13,80]	---	106	50,2	50,4	+ 0,2
		0,7	13,72	0,08				
		6,0	13,12	0,68				
		31,2	11,82	1,98				
		48,0	11,40	2,40				
0,0948	1,02	0	[9,48]	---	86	40,9	40,9	\pm 0
		0,6	9,42	0,06				
		10,9	8,54	0,94				
		24,8	8,06	1,42				
0,0472	1,33	49,2	7,54	1,94	51	24,6	24,3	--- 0,3
		0	[4,45]	---				
		0,7	4,42	0,03				
		10,3	3,94	0,51				
0,0293	1,53	25,3	3,58	0,87	31	14,2	14,7	+ 0,5
		50,2	3,24	1,21				
		0	[2,26]	---				
		0,7	2,24	0,02				
0,0107	1,97	15,2	1,80	0,46	17	6,9	8,1	+ 1,2
		41,1	1,39	0,87				
		0	[1,01]	---				
		0,6	1,00	0,01				
		15,0	0,84	0,17				
		39,0	0,61	0,40				

Tabelle 12. Kopenhagener Hefe, Maltose.

$K_{Ma} = 0,30.$								
0,313	0,50	0	[29,56]	---	(420)	51,0	---	---
		1,0	29,40	0,16				
		26,0	25,83	3,73				
		85,2	24,30	5,26				
0,193	0,71	0	[18,20]	---	213	39,1	39,2	+ 0,1
		0,8	18,16	0,04				
		40,2	16,06	2,14				
		82,4	15,18	2,72				
0,0972	1,01	184,8	14,08	4,14	132	24,5	24,3	--- 0,2
		0	[9,18]	---				
		0,8	9,16	0,02				
		40,8	7,84	1,34				
[238]	1,33	79,9	7,44	1,74	73	13,6	13,5	--- 0,1
		173,6	6,64	2,54				
		0	[4,56]	---				
		1,0	4,54	0,02				
0,0473	1,64	40,4	3,82	0,74	38	6,8	7,0	+ 0,2
		79,0	3,54	1,02				
		175,5	3,00	1,56				
		0	[2,07]	---				
0,0231		1,2	2,06	0,01				
		40,4	1,68	0,39				
		81,1	1,46	0,61				
		179,0	1,18	0,89				

Tabelle 13. Löwenbräuhefe, α -Methylglucosid.

$$K_{Me} = 0,075.$$

[Methylglucosid]	log [Me]	Zeit (Min.)	Drehung (°)	Drehungs- abnahme (°)	Relative Anfangs- geschw. (20 Min.)	100 g		
						ber.	gef.	t
0,2505	0,60	0	[15,35]	—	1,25	77,0	77,3	— 0,3
		0,5	15,32	0,03				
		30	13,60	1,75				
		60	12,60	2,75				
		100	11,82	3,53				
0,1205	0,92	0	[7,40]	—	0,8	61,8	61,0	— 0,1
		1,0	7,30	0,04				
		31,5	6,08	1,32				
		60	5,44	1,96				
		100	4,82	2,58				
0,0608	1,22	0	[3,73]	—	0,8	44,8	44,2	— 0,6
		0,5	3,72	0,01				
		30,5	2,86	0,87				
		60	2,42	1,31				
		100	2,16	1,57				
0,0313	1,50	0	[1,92]	—	44	28,0	28,7	— 0,2
		0,5	1,91	0,01				
		35	1,31	0,61				
0,0158	1,80	80	0,90	0,93	26	17,4	17,6	— 0,2
		0	[0,97]	—				
		1	0,90	0,01				
		35	0,64	0,33				
		83	0,42	0,55				

[239]

Tabelle 14. Hofbräuhefe, α -Methylglucosid.

$$K_{Me} = 0,028.$$

0,231	0,64	0	[14,15]	—	(91) ¹	89,3	(— 100)	—
		0,8	14,12	0,03				
		10,2	13,76	0,39				
		50	12,80	1,35				
		100	11,92	2,23				
0,119	0,92	0	[7,28]	—	53	81,0	81,0	— 0
		0,8	7,26	0,02				
		45	6,54	0,74				
		90,2	6,04	1,24				
0,0567	1,25	135	5,78	1,50	43	67,0	66,4	— 0,6
		0	[3,47]	—				
		0,6	3,45	0,02				
		50	2,80	0,67				
0,0284	1,55	90	2,50	0,91	33	50,3	51,0	— 0,7
		134,6	2,28	1,19				
		0	[1,74]	—				
		0,8	1,73	0,01				
0,0158	1,80	57,4	1,20	0,54	23	36,0	35,9	— 0,1
		119,2	0,92	0,82				
		0	[0,97]	—				
		0,7	0,97	—				
		61,2	0,60	0,37				
		120,3	0,43	0,54				

¹ Der erste Versuch war 4 Stunden vor den andern Versuchen angesetzt worden.

Tabelle 15. Kopenhagener Hefe, α -Methylglucosid.

$$K_{Me} = 0,037.$$

[Methylglucosid]	-log [Me]	Zeit (Min.)	Drehung (°)	Drehungs- abnahme (°)	Relative Anfangs- geschw. (20 Min.)	100 g		
						ber.	gef.	l
0,303	0,52	0	[18,58]	—	(46) ²	89,4	—	—
		1,0	18,54	0,04				
		20,0	18,14	0,44				
		75,0	17,84	0,74				
		171,2	17,22	1,36				
0,199	0,70	0	[12,21]	—	37	84,3	85,3	+ 1,0
		0,7	12,20	0,01				
		60,7	11,68	0,53				
		134,9	11,24	0,97				
		323,0	10,54	1,67				
[240] 0,098	1,01	0	6,02	—	31	72,5	71,6	— 0,9
		0,7						
		60,1	5,60	0,42				
		127,6	5,30	0,72				
		319,4	4,73	1,29				
0,0512	1,29	0	3,14	—	25	58,0	57,7	— 0,3
		0,7						
		70,3	2,76	0,38				
		129,6	2,50	0,64				
		318,3	2,14	1,00				
0,0261	1,58	0	1,60	—	18	41,3	41,7	+ 0,4
		0,8						
		75,0	1,26	0,34				
		133,7	1,14	0,46				
		320,6	0,92	0,68				

Tabelle 16. Löwenbräuhefe, α -Phenylglucosid.

$$K_{Ph} = 0,050.$$

[Phenylglucosid]	-log [Ph]	Zeit (Min.)	Drehung (°)	Drehungs- abnahme (°)	Relative Anfangs- geschw. (20 Min.)	100 g		
						ber.	gef.	l
0,0808	1,09	0	[7,50]	—	59	61,8	62,0	+ 0,2
		0,8	7,44	0,06				
		10,1	6,90	0,60				
0,0389	1,41	0	[3,61]	—	41	43,8	43,0	— 0,8
		0,7	3,56	0,05				
		9,9	3,20	0,41				
		19,9	2,96	0,65				
		30,2	2,80	0,81				
0,0178	1,75	0	[1,65]	—	25	26,2	26,3	+ 0,1
		0,8	1,62	0,03				
		10,0	1,40	0,25				
		20,0	1,20	0,45				
		30,1	1,00	0,65				
0,0089	2,05	0	[0,71]	—	16	15,1	16,8	+ 1,7
		0,9	0,70	0,01				
		10,2	0,55	0,16				
		20,0	0,39	0,32				
		30,2	0,29	0,42				

² Mehrere Stunden früher angesetzt.

[241] Tabelle 17. Hoffbräuhefe, α -Phenylglucosid.

$$K_{Ph} = 0,021.$$

[Phenylglucosid]	$-\log [Ph]$	Zeit (Min.)	Drehung (°)	Drehungs- abnahme (°)	Relative Anfangs- geschw. (10 Min.)	ber.	100 g gef.	\pm
0,0842	1,07	0	[7,79]	—	47	80,0	—	—
		0,9	7,76	0,03				
		5,2	7,50	0,29				
0,0443	1,33	0	[4,11]	—	30	67,9	68,0	± 0,1
		1,1	4,08	0,03				
		11,3	3,76	0,35				
		22,0	3,40	0,71				
0,0202	1,69	37,2	3,12	0,99	22	49,2	49,8	± 0,6
		0	[1,88]	—				
		0,8	1,86	0,02				
		11,5	1,62	0,26				
		26,1	1,36	0,52				
0,0140	1,85	42,2	1,16	0,72	17	30,9	30,3	— 0,6
		0	[1,30]	—				
		0,7	1,28	0,02				
		12,2	1,10	0,20				
		24,8	0,92	0,38				
0,0078	2,11	42,3	0,66	0,64	12	27,2	27,2	± 0
		0	[0,73]	—				
		0,4	0,72	0,01				
		13,9	0,58	0,15				
		27,2	0,43	0,30				
		42,2	0,25	0,48				

In wiederholten Versuchen konnten wir uns jedoch davon überzeugen, daß gleichmäßig bereitete Auszüge aus einer bestimmten Trockenhefe in ihrer Wirksamkeit genügend übereinstimmen. Wegen der wechselnden Kinetik der einzelnen Hydrolysen sind in Tab. 18 die Reaktionskonstanten graphisch für die Zeit $t = 0$ extrapoliert.

Daneben sind die den Tab. 10 bis 17 entnommenen scheinbaren Dissoziationskonstanten der Reaktionszwischenprodukte verzeichnet. Wie die β -Glucosidase des Emulsins, so besitzt auch die Maltase der Hefe zum aliphatischen Glucosid [242] durchschnittlich kleinere Affinität als zum Derivat des Phenols. Allerdings ist die Reihenfolge der Affinitäten bei den einzelnen Maltasen nicht die gleiche.

Tabelle 18.
Reaktions- und Dissoziationskonstanten der untersuchten Maltaselösungen.

Auszug aus	Reaktionskonstante $\times 10^4$ für 1 g Trockenhefe in 50 ccm			Dissoziationskonstante		
	Maltose	Methylglucosid	Phenylglucosid	Maltose	Methylglucosid	Phenylglucosid
Löwenbräuhefe	91	23	632	0,12	0,075	0,050
Hoffbräuhefe	50	15,5	536	0,145	0,028	0,021
Kopenhagener Hefe	25	14	—	0,30	0,037	—

Die Quotienten der Reaktionskonstanten $Q_{0,14n}$ gehen aus der 2. und 4. Spalte der Tab. 19 hervor. Sie differieren für Methylglucosid zu Maltose wie 1:2,5. Die

- auf die Substratkonzentration $[S] \rightarrow \infty$ reduzierten Quotienten (3. Spalte) sind dagegen weit innerhalb der möglichen Versuchsfehler von $\pm 20\%$ konstant. Durch die große Affinität der Maltase zum α -Phenylglucosid (q in 0,14*N*-Lösung $> 3/4$) ist es bedingt, daß trotz der im Verhältnis 1:2,5 schwankenden k_{pk} -Werte, die Quotienten für Phenylglucosid:Maltose bei übereinstimmendem k_{Ma} nur wie 1:1,5 divergieren. Aber auch diese Divergenz verringert sich bei Berücksichtigung der Verschiedenheit der scheinbaren Dissoziationsreste.

Tabelle 10. Vergleich der beobachteten und reduzierten Enzymwertquotienten.

Enzym aus	Methylgluc. / Maltose		Phenylgluc. / Maltose	
	$Q_{0,11}$	Q_{∞}	$Q_{0,11}$	Q_{∞}
Löwenbräuhefe	0,25	0,21	7,0	5,1
Hofbräuhefe	0,31	0,18	10,7	6,1
Kopenhagener Hefe	0,56	0,23	—	—

87. VERGLEICH VON H⁺-IONEN- UND FERMENTKATALYSE EINIGER ZUCKERARTEN UND GLUCOSIDE.

Von **RICHARD KUHN** und **HARRY SOBOTKA**.

(Mitteilung aus dem Chem. Laboratorium der Bayer. Akad. d. Wissensch. in München.)

(Mit 2 Abbildungen im Text.)

(Eingegangen am 31. I. 24.)

1. Der wichtige Befund E. ABDERHALDENS und seiner Mitarbeiter¹, daß der zeitliche Verlauf enzymatischer Polypeptidspaltungen nur durch Zusatz der in den natürlichen Eiweißkörpern vorkommenden Aminosäuren in ausgesprochenem Maße verzögert wird, hat vor kurzem ein Gegenstück in der Chemie der Kohlehydrate gefunden. Es wurde beobachtet², daß die fermentative Hydrolyse gewisser Zucker und Glucoside nur durch diejenige Form des Traubenzuckers (α - oder β -Glucose), die im Aufbau dieser Stoffe beteiligt ist, gehemmt wird. Es ist hierin eine neue Stütze für die Annahme zu erblicken, daß die enzymatische Hydrolyse der Zuckerderivate ihren Weg über Enzym-Zucker-Verbindungen von bestimmter Konfiguration nimmt. Der verschiedenartige Bau dieser Reaktionszwischenprodukte, der z. B. bei der Spaltung von Disacchariden vorhergesehen, aber in diesem Falle durch Analyse der Reaktionsendprodukte nicht festgestellt werden kann³, [66] ging auf diese Weise beim Vergleich verschiedener Saccharasen hervor, von denen die der Münchener Löwenbräuhefe den Rohrzucker am Fructose-, jene des *Aspergillus oryzae* dagegen am Glucoserest bindet.

Die wechselnde Abhängigkeit der Reaktionsgeschwindigkeiten von der Konzentration der Zucker und Glucoside hat ferner am Beispiel des Hefeinvertins⁴) und der β -Glucosidase des Emulsins⁵) die bedeutenden Unterschiede der Affinitäten dargetan, die ein bestimmtes Enzym zu nahe verwandten Substraten aufweisen kann.

¹ E. ABDERHALDEN und A. GIGON, Zeitschr. f. physiol. Chemie **53**, 251 [1907]; E. ABDERHALDEN und M. GUGGENHEIM, Zeitschr. f. physiol. Chemie **54**, 331 [1908].

² R. KUHN, Zeitschr. f. physiol. Chemie **127**, 234 [1923]; **129**, 57 [1923] (*Abh.* 82 und 84).

³ Bei der Raffinose sind dagegen die verschiedenen Angriffspunkte des Emulsins und Invertins am Auftreten von Galactose + Rohrzucker bzw. Fructose + Melibiose erkennbar.

⁴) Zeitschr. f. physiol. Chemie **125**, 28 [1922/23] (*Abh.* 81).

⁵) R. WILSTÄTTER, R. KUHN und H. SOBOTKA, Zeitschr. f. physiol. Chemie **129**, 33 [1923] (*Abh.* 83).

2. Die vorliegenden Messungen gestatten nun eine Vertiefung der Problemstellung E. F. ARMSTRONGS³, dessen Untersuchungen der „sucroclastic action of acids as contrasted with that of enzymes“ gegolten haben. Sie führen zu der Frage, in welchem Verhältnis die Hydrolysegeschwindigkeiten bei gleicher Konzentration der Reaktionszwischenprodukte stehen. Es handelt sich jedoch nicht um den Vergleich der Katalysen bei äquimolarer Konzentration der Enzym-Zucker- und der entsprechenden H⁺-Zuckerverbindungen bei gleicher Temperatur. Einen solchen Vergleich, der sich auf die absolute Konzentration des Enzyms stützt, hat H. von EULER⁴ für die Inversion des Rohrzuckers angestellt. Es soll vielmehr geprüft werden, in welchem Verhältnis die Geschwindigkeiten des Umsatzes stehen, wenn einerseits gleiche Mengen der Verbindungen eines bestimmten Enzyms mit verschiedenen Glucosiden, andererseits gleiche Mengen der Verbindungen des H⁺-Ions mit denselben Glucosiden zerfallen.

Unter den von ARMSTRONG eingehaltenen Versuchsbedingungen waren die Konzentrationen der Enzym-Zucker-Verbindungen überaus verschieden. Er ließ nämlich gleiche Fermentmengen auf äquimolare verdünnte Zuckerlösungen wirken. Von besonderen Fällen⁵ abgesehen, wird aber nur der Vergleich der für unendlich hohe Substratkonzentration extrapolierten Umsätze, die durch gleiche Enzymmengen in gleichen Zeiten bewirkt werden, über die relative Zerfallsgeschwindigkeit der Reaktionszwischenprodukte Auskunft geben. Erblickt man nämlich mit L. MICHAELIS und M. L. MENTEN⁶ in den Aktivitäts- β S-Kurven die Dissoziationsrestkurven der Enzymsubstratverbindungen, [67] dann werden die Konzentrationen der letzteren für $[S] = \infty$ unter einander und mit der Gesamtkonzentration des Enzyms übereinstimmen.

In bezug auf den Mechanismus der nicht enzymatischen H⁺-Ionenkatalyse sei mit H. von EULER⁴) angenommen, daß die H⁺-Verbindungen glucosidartig gebauter Stoffe spontan zerfallen. Auch mögen sich die Ionengewichte mit außerordentlich großer Geschwindigkeit immer wieder einstellen und die folgenden Betrachtungen auf den Vergleich von Körpern mit möglichst geringem Strukturunterschiede beschränkt bleiben.

Stünden z. B. die k_a -Werte⁷) von α -Methylglucosid und Rohrzucker in demselben Verhältnis wie ihre von L. MICHAELIS³) gemessenen Konstanten der Säuredissoziation k_a , so müßte nach den Befunden E. F. ARMSTRONGS die Halbwertszeit für den Zerfall der α -Methylglucosid-H-Verbindung 600mal größer sein als für den Zerfall der entsprechenden Saccharoseverbindung. Die Hydrolysegeschwindigkeiten verhalten sich nämlich wie 0,17 : 1240, während die k_a -Werte $1,07 \cdot 10^{-14}$ und $2,40 \cdot 10^{-13}$ betragen. In diesem Falle könnte ein wesentlicher Teil des Unterschiedes auf der relativ stärker basischen Natur des Rohrzuckers beruhen.

³ Proc. Roy. Soc. **74**, 188 [1904]; E. F. ARMSTRONG und R. J. CALDWELL, Proc. Roy. Soc. **73**, 526 [1904]; **74**, 195 [1905].

⁴ Ber. d. d. chem. Ges. **55**, 3583, 3589 [1922].

⁵ R. KUHN, Zeitschr. f. physiol. Chemie **125**, 1, 24 [1922/23].

⁶ Biochem. Zeitschr. **49**, 333 [1913].

⁷) Zeitschr. f. physik. Chemie **32**, 348 [1900]; **36**, 641 [1901].

²) Vgl. L. MICHAELIS, Die Wasserstoffionenkonzentration, 2. Aufl., I. Teil, S. 52 ff. [1922].

³) Ber. d. d. chem. Ges. **46**, 3683 [1913]; L. MICHAELIS und P. RONA, Biochem. Zeitschr. **47**, 457 [1912].

3. Die gemachten Voraussetzungen sind wohl beim Vergleich von Rohrzucker und Raffinose in ihrem Verhalten gegen Säuren und Invertin am weitestgehenden erfüllt. Stehen die k_b -Werte des Di- und Trisaccharids in demselben Verhältnis wie die experimentell ermittelten Werte von k_a ⁴, so wird nach den Messungen von H. F. ARMSTRONG und W. H. GLOVER⁵ bei gleicher Acidität die Saccharose-H⁺-Verbindung 1,6mal schneller zerfallen als die entsprechende Raffinoseverbindung. In bemerkenswerter Übereinstimmung damit zerfällt nun auch die Invertin-Rohrzucker-Verbindung 2 ± 1 mal so rasch als die Raffinose-Enzym-Verbindung⁶.

Die „relative Spezifität“ der Hefesaccharase läßt sich somit durch die Dissoziationskonstanten K_S und K_R der Verbindungen, die sie mit [68] Saccharose und Raffinose bildet, genügend genau beschreiben. Das Mengenverhältnis dieser Verbindungen ist für das Verhältnis der enzymatischen Umsatzgeschwindigkeiten beider Zucker ausschlaggebend.

4. Aus den Eigenschaften der Aktivitäts- pH - und der Aktivitäts- pS -Kurven¹) des Invertins wurde geschlossen, daß die Bindung des Enzyms an den Zucker (K_S) von der Acidität der Lösung nur in geringem Maße abhängt, daß vielmehr die H⁺-Ionen die Zerfallsgeschwindigkeit des Reaktionszwischenproduktes beeinflussen²).

Zu dem gleichen Ergebnis führt die Untersuchung des Systems Emulsin-Salicin (siehe den 1. Abschnitt des experimentellen Teils). Wir finden hier beim Wendepunkt der pH -Kurve ($pH = 6,8$) die scheinbare Dissoziationskonstante der Enzym-Glucosid-Verbindung sogar etwas größer als bei optimaler Acidität ($H^+ = 4 \cdot 10^{-5}$), nämlich 0,047 gegenüber 0,035, während sie bei Gültigkeit der Theorie von L. MICHAELIS und M. ROTHSTEIN³) auf etwa den halben Wert sinken müßte.

5. Das Verhältnis der Hydrolysegeschwindigkeiten von Maltose, α -Phenyl- und α -Methyl-Glucosid durch Mineralsäuren ist von A. V. SIGMOND⁴), E. F. ARMSTRONG⁵) und

Tabelle 1.

Substrat	Reaktionskonstante der Säurehydrolyse		$Q_{\text{Säure}}$	Q_{Enzym}
	$74,4^{\circ}$ $\frac{1}{12}$ norm. HCl	100° $\frac{1}{10}$ norm. HCl		
α -Phenylglucosid	—	0,0165	} 25	} 28
α -Methylglucosid	0,000167	0,00066		
Maltose	0,00123	—		
			0,14	

⁴ Siehe 3. Abschnitt des experimentellen Teils.

⁵ Proc. Roy. Soc. [B] **80**, 312 [1908].

⁶ Zeitschr. f. physiol. Chemie **125**, 28, 35 [1922/23]. — Um eine Vorstellung von der Größe des nicht auf gleiche Konzentrationen der Reaktionszwischenprodukte bezogenen Geschwindigkeitsverhältnisses zu geben, sei erwähnt, daß man im vorliegenden Falle für weitgehend verdünnte äquimolare Lösungen der Zucker 1:16 bis 1:48 (statt 1:2) finden würde.

¹) R. KUHN, Die Naturwissenschaften **11**, 732, 734, 740ff. [1923] (*Lbh.* 7).

²) Wenn bei der H⁺-Katalyse die Konzentration der Reaktionszwischenprodukte durch die k_b -Werte der Glucoside bestimmt wird, dann könnte man das Wesen der Invertinwirkung in erster Annäherung darin erblicken, daß die basische Natur des Rohrzuckers und seines Galaktosides durch die Vereinigung mit dem Enzym in etwa gleichem Maße verstärkt wird.

³) Biochem. Zeitschr. **110**, 217 [1920].

⁴) Zeitschr. f. physik. Chemie **27**, 385 [1898].

⁵) Proc. Roy. Soc. **74**, 488 [1905].

von E. FISCHER⁶ gemessen worden. Genau dasselbe Verhältnis gilt nun, wie aus Tab. 1 hervorgeht, auch für die Hydrolyse durch Hefeenzym. Voraussetzung ist, daß sich auch in diesem Falle die Reaktionskonstanten auf solche [69] Substratkonzentrationen beziehen, bei denen prozentisch gleiche Beträge der Maltase gebunden und somit katalytisch wirksam sind. Die Zahlen der 5. Spalte sind die Mittelwerte der für Löwenbräu-, Hofbräu- und Kopenhagener Hefe durch Extrapolieren bestimmten Q_{∞}^1).

Sei es, daß diese auffallende Übereinstimmung zwischen H⁺-Ionen- und Fermentkatalyse beim Invertin und bei der Maltase der Hefe zufällig ist, sei es, daß bei den β -Glucosiden die Vereinigung mit dem Emulsin recht ungleiche Änderungen des elektrochemischen Charakters bedingt: die relative Spezifität des Emulsins läßt sich durch das auswählende Bindungsvermögen allein nicht beschreiben. Es steht aber noch nicht fest, wie weit in diesem Falle die meßbaren Reaktionsgeschwindigkeiten als Maß für die Konzentration der Enzym-Glucosid-Verbindungen gelten können, wie weit die Voraussetzungen für die Anwendbarkeit des Massenwirkungsgesetzes erfüllt sind. Anders als bei Invertin und Maltase ist nämlich die Proportionalität zwischen Emulsinmenge und Geschwindigkeit der β -Hydrolysen auf ein enges Gebiet beschränkt und die scheinbaren Dissoziationskonstanten erweisen sich in starkem Maße abhängig von der Konzentration des Katalysators. Auch ist die wesentliche Verschiedenheit der optimalen Aciditäten ($[H^+] = 5 \cdot 10^{-6}$ bis $40 \cdot 10^{-6}$) zu berücksichtigen, bei denen die Hydrolysen der einzelnen β -Glucoside verfolgt wurden. Es ist möglich, daß die eben angeführten Erscheinungen teilweise mit der grob dispersoiden Natur der angewandten Aufschlämungen unserer Emulsinpräparate zusammenhängen.

Tabelle 2.

Substrat	Reaktionskonstante der Säurehydrolyse			$Q_{\text{Säure}}$	Q_{Enzym}
	74°	78°	100°		
Helicin	—	0,00125		1,1	5 \pm 2
Salicin	0,0010	0,00111		0,46	8,3 \pm 0,5
β -Phenylglucosid		0,00243	0,00556		
β -Methylglucosid	0,00030	0,00046	0,00137	5,3 (4,1)	1,0 \pm 0,2

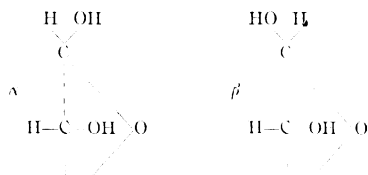
Nach Tab. 2 ist der Quotient aus den Geschwindigkeiten der Säurespaltung beim Vergleich von β -Phenyl- und β -Methylglucosid 5 mal größer als bei enzymatischer Katalyse, während er beim Vergleich [70] des Salicins mit dem Phenolglucosid 18 mal kleiner ist. Für die Deutung dieser Divergenzen ergeben sich bei Bestimmung der Säuredissoziationskonstanten der untersuchten β -Glucoside nach der Gaskettenmethode von L. MICHAELIS^{2]} keine Anhaltspunkte. Auf die nach H. v. EÜLER für die H⁺-Ionenkatalyse maßgebenden basischen Dissoziationskonstanten der Substrate gestatten diese Messungen freilich keinen Rückschluß.

⁶ Zeitschr. f. physiol. Chem. 107, 176, 192 [1919].

¹⁾ Siehe Tab. 19 einer im Druck der Zeitschr. f. physiol. Chemie befindlichen Untersuchung „Über die relative Spezifität der Hefemaltase“ (Abb. 86).

²⁾ Die Wasserstoffionenkonzentration, I. Aufl., Abschn. C, I, S. 119 ff., Berlin [1914].

6. Aus den Säuredissoziationskonstanten der Glucoside, die für die α - und β -Verbindung des Phenols erstmalig bestimmt und für die Methylderivate neu gemessen wurden, läßt sich ein Beweis für die räumliche Lage der Hydroxylgruppen in der α - und β -Glucose ableiten. Er führt zu denselben Formeln, die C. TANRET², J. BÖESEKEN³, L. MICHAELIS⁴ und A. PICTET⁵ auf unabhängigen Wegen ermittelt haben:



Die Phenolglucoside sind, der elektronegativen Natur des Phenylrestes entsprechend, stärker sauer als die Methylglucoside, in denen der Traubenzucker an die schwach positiven Methylgruppen geknüpft ist. Bei Nachbarstellung der am ersten und zweiten C-Atom der α -Glucose haftenden Hydroxylgruppen ist nun zu erwarten, daß der negative Substituent in α -Stellung die Säurenatur mehr verstärkt als in β -Stellung, und daß umgekehrt α -ständiges Methyl ein weniger saures Glucosid ergibt als β -ständiges. Stünden dagegen die Hydroxylgruppen 1 und 2 in der α -Glucose in Transstellung, so wäre das gegenteilige Verhalten zu erwarten. Aus der folgenden Zusammenstellung geht hervor, daß die erste Voraussetzung nicht nur bei den aliphatischen, sondern auch bei den aromatischen Glucosiden zutrifft:

[71]

$k_a \cdot 10^{14}$

α -Methylglucosid	1,34 (18,5°)
β -Methylglucosid	1,97 (18,5°)
α -Phenylglucosid	20,1 (17,8°)
β -Phenylglucosid	7,6 (18,0°)

Wir machen dabei wie MICHAELIS die Annahme, daß die Substitution vorwiegend den elektrochemischen Charakter der zweiten, benachbarten Hydroxylgruppe beeinflußt. Wir bezweifeln aber nicht, daß für die Bildung von Alkalisalzen überhaupt bei den Zuckerarten auch andere Hydroxyle, insbesondere die in 6-Stellung befindliche primäre OH-Gruppe in Betracht kommt.

Experimenteller Teil.

1. Einfluß der H⁺-Ionen auf die Affinität des Emulsins zum Salicin.

Nach der von L. MICHAELIS und M. ROTHSTEIN entwickelten Theorie¹⁾ der Invertasewirkung, derzufolge die Inversionsgeschwindigkeiten bei wechselnder Konzentration der H⁺-Ionen den jeweils vorhandenen Dissoziationsresten der Saccharose-

² Bull. Soc. Chim. [3] 13, 728, 733 [1895].

⁴ Chem. Ber. 46, 3683 [1913].

³ Chem. Ber. 46, 2612 [1913].

⁵ Helv. chim. acta 3, 649 [1920].

¹⁾ A. a. O.; siehe auch Die Naturwissenschaften 11, 732, 740f. [1923] (Abh. 7).

Saccharase-Verbindung entsprechen, ist zu erwarten², daß 1. die pH -Kurve bei Änderung der Substratkonzentration, 2. die pS -Kurve bei Änderung der H^+ -Ionenkonzentration eine Verschiebung erleidet.

Die experimentellen Beobachtungen stehen weder mit der ersten³, noch mit der zweiten⁴ dieser Folgerungen im Einklang. Es zeigt sich nun, daß auch beim Emulsin die zu erwartende Verschiebung der pS -Kurve nicht eintritt.

Über die Spaltung des Salicins bei wechselnder Acidität liegen bereits Messungen von E. VULQUIN⁵ und von R. WILLSTÄTTER und G. OPPENHEIMER⁶ vor. Der Parameter der pH -Kurve ergibt sich aus Tab. 3, zu der ein rohes Emulsinpräparat von MERCK diente, zu $1,8 \cdot 10^{-7}$. Die Gestalt der Kurve ist, wie aus dem Vergleich der beiden letzten Spalten der Tab. 3 hervorgeht, angenähert die einer Dissoziationskurve (Abb. 1).

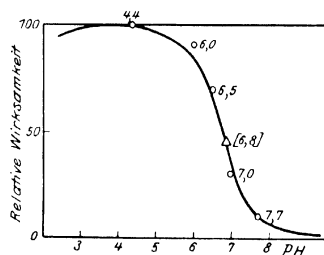
[72]

Tabelle 3.

Salicinhydrolyse und H^+ -Ionenkonzentration.

25 ccm 0,0775 norm. Salicinlösung + 10 ccm $\frac{1}{5}$ norm. Phosphat- bzw. Acetatgemisch + 10 mg Ferment zu 50 ccm; 30°.

H^+ (pH)	Zeit (Min.)	D ($l = 4$ dm)	Drehungs- zunahme ($^\circ$)	Spaltung (%)	$k \cdot 10^5$ $\frac{1}{t} \log_{10} \frac{a}{a-x}$	k k_{max}	H^+ $H^+ + 1,8 \cdot 10^{-7}$
	0	— 2,85	—	—	—		
$4 \cdot 10^{-5}$ (4,4)	60	— 1,57	1,28	20 $\frac{1}{2}$	255	100	100
	180	0,065	2,785	64 $\frac{1}{2}$	251		
	∞	— 1,45	4,30	100	—		
$1 \cdot 10^{-6}$ (6,0)	60	— 1,67	1,48	27 $\frac{1}{2}$	232	91	85
	180	— 0,10	2,66	61 $\frac{1}{2}$	232		
$3 \cdot 10^{-7}$ (6,5)	60	— 1,98	0,87	20	163	69	64
	180	— 0,96	1,80	44	130		
$1 \cdot 10^{-7}$ (7,0)	60	— 2,435	0,415	9 $\frac{1}{2}$	72	30	36
	180	— 1,825	1,025	23 $\frac{1}{2}$	65		
$2 \cdot 10^{-8}$ (7,7)	60	— 2,72	0,13	3	22	9	10
	180	— 2,50	0,35	8	20		

Abb. 1. Aktivitäts- pH -Kurve des Emulsins (Salicinspaltung).² Zeitschr. f. physiol. Chemie **125**, 28 [1922/23].³ L. MICHAELIS und M. ROTHSTEIN, a. a. O.⁴ Zeitschr. f. physiol. Chemie **125**, 44 [1922/23].⁶ Zeitschr. f. physiol. Chemie **121**, 183, 188 [1922].⁵ Soc. biol. **70**, 270, 763 [1911].

Bei optimaler Acidität ist die Hälfte der in bezug auf die Substratkonzentration maximal möglichen Reaktionsgeschwindigkeit in $0,035 \pm 0,005$ norm. Lösung erreicht (Tab. 4).

Tabelle 4.

[73] Wechselnde Salicinkonzentrationen bei optimaler Acidität.

$pH = 4,4$; $K_{Sal.} = 0,035$; 10 mg Emulsin in 20 ccm; 30°.

pS (Konz. d. Sal.)	Zeit (Min.)	$[x]_D$ $l = 4$ dm (°)	Drehungs- zunahme (°)	$k \cdot 10^6$		Dissoziationsrest $\alpha \cdot 100$		$100 \cdot 1\alpha$
						ber.	gef.	
1,34 (0,049 n.)	50	— 2,24	1,375	246	120,5	58,3	58,4	— 0,1
	100	— 1,28	2,335					
	170	— 0,385	3,23					
	367	— 0,895	4,52					
1,49 (0,0324 n.)	50 ¹ / ₂	— 1,345	1,055	304	98,5	48,1	47,8	— 0,3
	100	— 0,545	1,855					
	170	— 0,16	2,56					
	368	— 0,895	3,295					
1,67 (0,0216 n.)	84 ¹ / ₂	— 0,385	1,22	360	77,8	38,2	37,6	— 0,6
	184 ¹ / ₂	— 0,285	1,86					
	387 ¹ / ₂	— 0,615	2,22					
1,87 (0,0135 n.)	81	— 0,175	0,835	435	58,7	27,8	28,4	— 0,6
	185	+ 0,21	1,22					
	389	+ 0,33	1,34					
2,02 (0,0095 n.)	80 ¹ / ₂	— 0,09	0,615	465	44,2	21,3	21,4	— 0,1
	186	+ 0,11	0,815					
	390	+ 0,22	0,925					

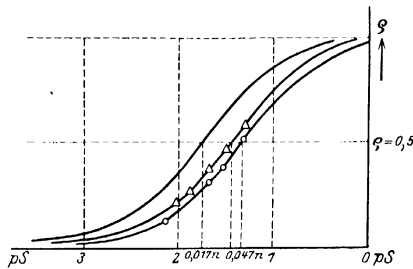


Abb. 2. Aktivitäts- pS -Kurven des Emulsins (Salicinspaltung).

Δ — Δ Dissoziationsrestkurve bei $pH = 4,4$.

\circ — \circ — Dissoziationsrestkurve für $pH = 6,8$ (beob.).

..... Dissoziationsrestkurve für $pH = 6,8$ (ber. nach L. MICHAELIS und M. ROTHSTEIN).

Bei $pH = 6,8$ sollte dies nach MICHAELIS und ROTHSTEIN in $0,017$ norm. Lösung der Fall sein. Aus Tab. 5 berechnet sich jedoch der fast dreimal so große Wert $0,047$ (Abb. 2).

[74]

Tabelle 5.

Salicinmenge und Reaktionsgeschwindigkeit bei $pH = 6,8$. $K_{\text{Sal}} = 0,047$. 20 mg Emulsin in 20 cm; 30°.

pS (Konz. d. Sal.)	Zeit (Min.)	$[\alpha]_D^{20}$ $l = 4 \text{ dm}$ (°)	Drehungs- zunahme (°)	$k \cdot 10^3$		Dissoziationsrest $\varrho \cdot 100$		$100 \cdot 10$
				$k \cdot 10^3$	$k \cdot 10^3 \cdot [\text{Sal}]$	ber.	gef.	
1,31 (0,0495 n.)	20	— 3,105	0,51	192	95,5	51,2	51,2	± 0
	45	— 2,50	1,025					
	90	— 2,015	1,60					
1,54 (0,0291 n.)	20	— 1,79	0,355	239	60,5	38,2	37,7	$- 0,5$
	45	— 1,41	0,735					
	91	— 0,90	1,185					
1,66 (0,022 n.)	30	— 1,22	0,40	271	59,5	31,8	31,8	± 0
	60	— 0,835	0,785					
	110	— 0,395	1,225					
2,14 (0,0072 n.)	30	— 0,36	0,17	344	25,0	13,3	13,3	± 0
	60	— 0,21	0,32					
	110	— 0,00	0,44					

2. Säurehydrolyse der β -Glucoside.

Je zwei bei 20° zur Marke aufgefüllte 10 cm-Kölblehen, in denen die Hydrolyse durch $1/2$ norm. HCl vor sich ging, tauchten wir in ein Glycerinbad, das durch siedendes Benzol auf $77 \pm 1^\circ$ gehalten wurde. Nach Verlauf der in Tab. 6 angegebenen Zeiten kühlten wir die Reaktionsgefäße mit fließendem Wasser auf Zimmertemperatur ab

Tabelle 6.

Substrat	Zeit (Min.)	α_D $l = 2 \text{ dm}$ (°)	Drehungs- zunahme (°)	Spaltung (%)	$k \cdot 10^3$	$k \cdot 10^3$ Mittel
Helicin	20	— 1,80	0,19	6	135	125
	80	— 1,48	0,60	19	114	
Salicin	80	— 1,50	0,56	17	108	111
	125	— 1,19	0,87	27 $1/2$	114	
β -Phenylglucosid	90	— 0,85	1,34	41	249	243
	225	— 0,15	2,34	71	237	
β -Methylglucosid	180	— 0,31	0,23	17 $1/2$	46	46
	420	— 0,07	0,47	35 $1/2$	47	

[76] und ergänzten neuerlich zur Marke. Gleich darauf wurde die Drehungszunahme in einem 6 cm fassenden 2 dm-Rohr bestimmt. Alkalisierung der Lösungen überbrückte sich, da das optische Gleichgewicht der Glucose erreicht und in Kontrollversuchen bei der Polarisations-temperatur innerhalb 10 bis 20 Minuten keine Säurewirkung zu beobachten war.

[75]

Tabelle 7.

	[NaOH]	[Zucker] bzw. [Glucosid]	EMK Millivolt	pH	pOH	[H ⁺] · 10 ⁻¹³	[OH ⁻]	[H ⁺]	[OH ⁻]	$k_a \cdot 10^{-14}$ für $\frac{[H^+]}{[OH^-]}$	$k_a \cdot 10^{-14}$ für $\frac{[H^+]}{[OH^-]}$	Mittel von $k_a \cdot 10^{-14}$
Natron- lange	(18°) 0,04 (18°) 0,02 (17,8°) 0,0165 (18,5°) 0,01 (17,8°) 0,008	— — — — —	985 967 962 950 943	12,71 12,40 12,34 12,10 12,01	1,41 1,72 1,80 2,02 2,13	1,95 3,98 4,57 7,95 9,77	0,0388 0,0168 0,0158 0,00951 0,00741	— — — — —	— — — — —	— — — — —	— — — — —	—
Maltose (19,5°)	0,04 0,01 0,02 0,02	0,1 0,2 0,1 0,2	938 912 910,5 887,5	11,88 11,42 11,41 11,00	2,20 2,66 2,67 3,08	13,2 38,0 38,9 100,0	0,0063 0,0022 0,00215 0,00083	0,0325 0,0366 0,0169 0,0182	63,6 85,2 79,2 100	123 110 99,3 111	—	96
Saccharose (18,5°)	0,02 0,02 0,01 0,01	0,1 0,4 0,1 0,4	941 909 922 891	11,95 11,40 11,61 11,09	2,17 2,72 2,51 3,03	11,2 39,8 24,5 81,2	0,00675 0,00190 0,00309 0,00092	0,01225 0,0171 0,00645 0,00862	15,6 17,8 16,9 17,9	18,2 18,6 18,1 18,3	—	17,7
Raffinose (18,3°)	0,02 0,02 0,02 0,01 0,01	0,05 0,2 0,208 0,05 0,2	950,5 921 917 931 902	12,11 11,60 11,56 11,78 11,28	2,01 2,52 2,57 2,34 2,81	7,57 25,1 27,5 16,6 53,6	0,0098 0,00302 0,00269 0,00456 0,00144	0,0092 0,0160 0,0163 0,00498 0,00810	17,5 21,8 23,8 18,4 22,6	22,6 23,9 26,1 20,6 23,6	—	21,6
α -Methyl- glucosid (18,7°)	0,04 0,5 0,02 0,02	0,25 0,99 0,25 0,5	977 969 959 948,5	12,56 12,43 12,25 12,08	1,54 1,68 1,85 2,03	2,75 3,71 5,62 8,31	0,0288 0,0209 0,0141 0,0093	0,0100 0,0179 0,0049 0,0097	1,15 1,38 1,12 1,64	1,20 1,43 1,15 1,68	—	1,34
β -Methyl- glucosid (18,5°)	0,04 0,04 0,02 0,02	0,2 0,5 0,2 0,5	976 961 957 945	12,56 12,35 12,23 12,02	1,56 1,77 1,89 2,10	2,75 4,46 5,88 9,54	0,0275 0,0170 0,0129 0,0079	0,0113 0,0218 0,0061 0,0111	1,65 2,03 1,85 2,17	1,76 2,13 1,91 2,23	—	1,97
α -Phenylgluco- sid (17,8°)	0,0165 0,008	0,1 0,1	936 908	11,89 11,40	2,25 2,74	12,9 39,8	0,0056 0,00182	0,0102 0,00559	14,5 23,5	16,4 25,0	—	20,1
β -Phenylgluco- sid (18°)	0,02 0,01	0,05 0,05	958,5 940	12,25 11,95	1,88 2,18	5,62 11,2	0,0132 0,00660	0,0058 0,00294	7,37 6,96	8,48 7,41	—	7,56
Salicin (18°)	0,02 0,02 0,01 0,01	0,05 0,1 0,05 0,1	958,5 952 938,5 931	12,27 12,16 11,93 11,80	1,86 1,97 2,20 2,33	5,37 6,92 11,75 15,85	0,0138 0,0107 0,00631 0,00467	0,0052 0,0083 0,0032 0,0049	6,27 6,26 8,20 8,14	7,01 6,88 8,80 8,54	—	7,51

3. Säuredissoziationskonstanten.

In der Tab. 7 (S. 75) sind für jene Zucker und Glucoside, deren Affinitäten zu den Enzymen der Hefe und zum Emulsin durch die Arbeiten aus diesem Laboratorium bekannt wurden, die Säuredissoziationskonstanten k_a angegeben. Die Werte für Saccharose, Maltose und die beiden Methylglucoside sind durchwegs niedriger als die von I. MICHAELIS und P. RONA¹⁾ mit genau gleicher Versuchsdauer erhaltenen:

¹⁾ Siehe I. MICHAELIS und P. RONA a. a. O., und zwar S. 235 u. 241f.

²⁾ Ber. d. d. chem. Ges. 46, 3683 [1913]; Biochem. Zeitschr. 49, 232 [1913].

Saccharose:	$17,7 \cdot 10^{-14}$ (18,5°)	MICHAELIS und RONA:	$24 \cdot 10^{-14}$
Maltose:	$96 \cdot 10^{-14}$ (19,5°)	„ „ „	$180 \cdot 10^{-14}$
α -Methylglucosid:	$1,34 \cdot 10^{-14}$ (18,7°)	MICHAELIS:	$1,97 \cdot 10^{-14}$
β -Methylglucosid:	$9,7 \cdot 10^{-14}$ (18,5°)	„	$2,64 \cdot 10^{-14}$

Stärker sauer fanden wir nur die Raffinose:

$$k_a = 21,6 \cdot 10^{-14} \text{ (18,3°) MICHAELIS und RONA: } 18 \cdot 10^{-14}.$$

Alle angewandten Präparate waren mehrmals aus Alkohol bzw. Wasser umkrystallisiert und durch Bestimmung des Drehungsvermögens und des Schmelzpunktes auf Reinheit geprüft worden.

Die neu ermittelte Dissoziationskonstante des Salicins stimmt mit der des β -Phenylglucosids überein; der Eintritt der CH₂OH-Gruppe in den Benzolkern verursacht also keine meßbare Änderung des elektrochemischen Verhaltens.

